Rec'd PCT/PTO 26 APR 2005

30.10.03

19 DEC 2003

PCT

WIPO

日本国特許庁 JAPAN PATENT OFFICE

別紙添付の書類に記載されている事項は下記の出願書類に記載されている事項と同一であることを証明する。

This is to certify that the annexed is a true copy of the following application as filed with this Office.

出 願 年 月 日
Date of Application:

2002年10月30日

出 願 番 号 Application Number:

特願2002-316892

[ST. 10/C]:

[JP2002-316892]

出 願 人
Applicant(s):

石原産業株式会社

PRIORITY DOCUMENT SUBMITTED OR TRANSMITTED IN

COMPLIANCE WITH RULE 17.1(a) OR (b)

特許庁長官 Commissioner, Japan Patent Office 2003年12月 4日

今井康



【書類名】

特許願

【整理番号】

P-02NI402

【あて先】

特許庁長官 殿

【国際特許分類】

A61K 31/44

【発明者】

【住所又は居所】 奈良県橿原市縄手町189番地の3

【氏名】

木梨 達雄

【発明者】

【住所又は居所】

滋賀県草津市西渋川二丁目3番1号 石原産業株式会社

中央研究所内

【氏名】

四釜 洋

【特許出願人】

【識別番号】

000000354

【氏名又は名称】 石原産業株式会社

【代理人】

【識別番号】

100097582

【弁理士】

【氏名又は名称】 水野 昭宣

【電話番号】

5456-0480

【手数料の表示】

【予納台帳番号】 040408

【納付金額】

21,000円

【提出物件の目録】

【物件名】

明細書 1

【物件名】

図面 1

【物件名】

要約書 1

【プルーフの要否】

要

【書類名】

明細書

【発明の名称】

p30·Rap1相互作用制御

【特許請求の範囲】

【請求項1】 Rap1とp30との結合を阻害する化合物を同定する方法であって、Rap1とp30とが結合する条件下で、スクリーニングの対象化合物を共存させ、これらの分子の結合を干渉するかどうかを評価するもので、

- (1) Rap1を活性化型にするステップ
- (2) 活性化型Rap1とp30とが接触するステップ
- (3) 前記活性化型Rap1とp30との共存物にスクリーニングの対象である化合物が接触するステップ

を含むことを特徴とする方法。

【請求項2】 Rap1のN-末端側を GSH (glutathione-S-transferase)と融合させた蛋白質(GST-Rap1)とp30分子を検出するためのエピトープを付加されたp30とを用いることを特徴とする請求項1に記載の方法。

【請求項3】 Rap1のN-末端側を GSH (glutathione-S-transferase)と融合させた蛋白質(GST-Rap1)とp30分子を検出するためのMycエピトープを付加されたタンパク質 (Myc-p30) とを用いることを特徴とする請求項1または2に記載の方法。

【請求項4】 Rap1のN-末端側を GSH (glutathione-S-transferase)と融合させた蛋白質(GST-Rap1)が予め担体に固定されていることを特徴とする請求項1~3のいずれか一記載の方法。

【請求項5】 請求項1に記載の方法を用いて同定されるRap1とp30との結合を阻害する化合物。

【請求項6】 請求項1に記載の方法を用いて同定されるRap1とp30との結合を阻害する化合物を有効成分とし、

- (a) 炎症疾患、
- (b) 自己免疫疾患、
- (c) 臓器移植時の拒絶反応、及び
- (d) 癌

から成る群から選ばれたものを処置するためのものであることを特徴とする処置 組成物。

【請求項7】 p30を認識するモノクローナル抗体。

【請求項8】 p30に対して細胞内で優勢抑制型に機能するポリペプチド又はその塩。

【請求項9】 請求項8に記載のポリペプチドをコードするポリヌクレオチド。

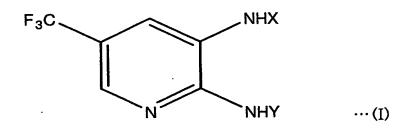
【請求項10】 請求項9に記載のポリヌクレオチドを用い、

- (a) 炎症疾患、
- (b) 自己免疫疾患、
- (c) 臓器移植時の拒絶反応、及び
- (d) 癌

から成る群から選ばれたものを処置するためのものであることを特徴とする処置 組成物。

【請求項11】 式(I)

【化1】



〔式中、Xが $-CW^1R^1$ 基又は-C($=W^1$) W^2R^2 基であり、 R^1 がアルキル基、Nロアルキル基、アルコキシカルボニルアルキル基、アルケニル基、Nロアルケニル基、チエニル基で置換されたアルケニル基、シクロアルキル基、Nロゲン原子で置換されたシクロアルキル基、フェニル基、Nロゲン原子で置換されたフェニル基、アルキル基若しくはNロアルキル基で置換されたフェニル基、アルコキシ基で置換されたフェニル基、テトラヒドロナフチル基、Aンダニル基、フラニル基又はチエニル基であり、A2がアルキル基又は

ハロアルキル基であり、 W^1 及び W^2 はそれぞれ独立して、酸素原子又は硫黄原子であり、Yが $-SO_2R^9$ 基であり、 R^9 がアルキル基、ハロアルキル基、フェニル基、ハロゲン原子で置換されたフェニル基、アルキル基若しくはハロアルキル基で置換されたフェニル基又はアルコキシ基若しくはハロアルコキシ基で置換されたフェニル基である〕で表される化合物又はその塩を有効成分とすることを特徴とするRap1とp30の結合阻害剤。

【請求項12】 請求項11において、Xがアルコキシカルボニルアルキルカルボニル基、アルケニルカルボニル基、チエニル基で置換されたアルケニルカルボニル基、シクロアルキルカルボニル基、インダニルカルボニル基、フランカルボニル基、チオフェンカルボニル基、テトラヒドロナフチルカルボニル基又はハロゲン原子若しくはハロアルキル基で置換されてもよいベンゾイル基であり、Yがアルキルスルホニル基であることを特徴とする請求項11に記載のRaplとp30との結合阻害剤。

【請求項13】 請求項11において、Xがシクロアルキルカルボニル基、フランカルボニル基又はハロゲンで置換されてもよいベンゾイル基であり、Yがアルキルスルホニル基であることを特徴とする請求項11に記載のRaplとp30との結合阻害剤。

【請求項14】 請求項11において化合物が、 $N-(2-x+\nu)$ スルホニルアミノ-5-トリフルオロメチル-3-ピリジル)シクロヘキサンカルボキサミド、N-(2-メチルスルホニルアミノ-5-トリフルオロメチル-3-ピリジル)-4-フルオロベンズアミド、N-(2-イソプロピルスルホニルアミノ-5-トリフルオロメチル-3-ピリジル)-3-フルオロベンズアミド、N-(2-メチルスルホニルアミノ-5-トリフルオロメチル-3-ピリジル)-2-フランカルボキサミド又はN-(2-イソプロピルスルホニルアミノ-5-トリフルオロメチル-3-ピリジル)シクロペンタンカルボキサミドから成る群から選ばれたものであることを特徴とする請求項11に記載のRap1とp30との結合阻害剤。

【請求項15】 N-(2-エチルスルホニルアミノ-5-トリフルオロメチル-3-ピリジル) シクロヘキサンカルボキサミドまたはその塩が有効成分で



【発明の詳細な説明】

[0001]

【発明の属する技術分野】

本発明は、p30がRap1と相互作用することにより誘導される生物活性を制御することに関する。本発明は、Rap1とp30との結合を制御、例えば阻害あるいは促進する技術並びにその利用技術に関する。

[0002]

【従来の技術】

低分子量G蛋白質Raplは従来H-Rasのアンタゴニストとしての機能が報告されていたが、最近、接着分子インテグリンの細胞内制御分子であることが明らかになった。免疫系においてはRaplは免疫細胞で発現しているLFA-1などのb2インテグリンの接着性を正に調節し、白血球と血管内皮細胞との接着や組織での遊走や局在、及び抗原提示細胞との接着に重要な影響を与えている。このようなインテグリン接着制御分子としてのRaplの機能破綻は免疫病である炎症、アレルギー、自己免疫疾患、癌免疫、移植免疫等の病態と密接に関連してくると予想される。また、Raplによるインテグリン接着性制御に関与する分子として、p30を同定したとの報告もある(非特許文献1)。

[0003]

【非特許文献1】

第31回日本免疫学会学術集会 (開催日時 2001年12月11日 (火) ~13日 (木) 、大阪国際会議場)及び同予稿集 (2001年10月31日発行)

[0004]

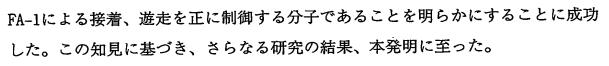
【発明が解決しようとする課題】

Raplによるインテグリン接着制御のメカニズムを解明することはこれらの免疫 病の病態理解や治療法を開発することにつながる。

[0005]

【課題を解決するための手段】

本発明者らは、鋭意研究の結果、p30がRaplエフェクター分子として機能し、L



本発明は、

- [1] Rap1とp30 との結合を阻害する化合物を同定する方法であって、Ra p1とp30 とが結合する条件下で、スクリーニングの対象化合物を共存させ、これ らの分子の結合を干渉するかどうかを評価するもので、
 - (1) Raplを活性化型にするステップ
 - (2) 活性化型Rap1とp30 とを接触するステップ
- (3) 前記活性化型Rap1とp30 との共存物にスクリーニングの対象である化合物を接触するステップ

を含むことを特徴とする方法;

- [2] Rap1のN-末端側を GSH (glutathione-S-transferase)と融合させた 蛋白質(GST-Rap1)とp30 分子を検出するためのエピトープを付加されたp30 とを 用いることを特徴とする上記 [1] 記載の方法;
- [3] Rap1のN-末端側を GSH (glutathione-S-transferase)と融合させた 蛋白質(GST-Rap1)とp30 分子を検出するための Mycエピトープを付加されたタン パク質 (Myc-p30)とを用いることを特徴とする上記 [1] または [2] 記載の方 法;
- [4] RaplのN-末端側を GSH (glutathione-S-transferase)と融合させた 蛋白質(GST-Rapl)が予め担体に固定されていることを特徴とする上記 [1] ~ [3] のいずれか一記載の方法;

[0006]

- [5] 上記[1]記載の方法を用いて同定されるRap1とp30 との結合を阻害する化合物;
- [6] 上記〔1〕記載の方法を用いて同定されるRap1とp30 との結合を阻害する化合物を有効成分とし、
 - (a) 炎症疾患、
 - (b) 自己免疫疾患、
 - (c) 臓器移植時の拒絶反応、及び



から成る群から選ばれたものを処置するためのものであることを特徴とする処置 組成物;

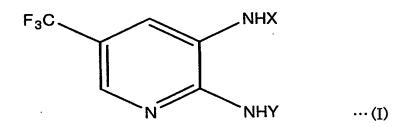
- [7] p30 を認識するモノクローナル抗体;
- [8] p30 に対して細胞内で優勢抑制型に機能するポリペプチド又はその塩;
 - [9] 上記[8]記載のポリペプチドをコードするポリヌクレオチド;
 - [10] 上記[9]記載のポリヌクレオチドを用い、
 - (a) 炎症疾患、
 - (b) 自己免疫疾患、
 - (c) 臓器移植時の拒絶反応、及び
 - (d) 癌

から成る群から選ばれたものを処置するためのものであることを特徴とする処置 組成物;

[0007]

[11] 式(I)

【化2】

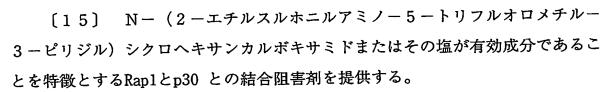


〔式中、Xが $-CW^1R^1$ 基又は-C($=W^1$) W^2R^2 基であり、 R^1 がアルキル基、Nロアルキル基、アルカニル基、アルカニル基、Nロアルケニル基、アルカニル基、Nロアルケニル基、チェニル基で置換されたアルケニル基、シクロアルキル基、Nロゲン原子で置換されたシクロアルキル基、フェニル基、Nロゲン原子で置換されたフェニル基、アルキル基若しくはNロアルキル基で置換されたフェニル基、アルコキシ基若しくはNロアルコキシ基で置換されたフェニル基、テトラヒドロナフチ

ル基、インダニル基、フラニル基又はチエニル基であり、 R^2 がアルキル基又は ハロアルキル基であり、 W^1 及び W^2 はそれぞれ独立して、酸素原子又は硫黄原子 であり、Yが $-SO_2R^9$ 基であり、 R^9 がアルキル基、ハロアルキル基、フェニル基、ハロゲン原子で置換されたフェニル基、アルキル基若しくはハロアルキル 基で置換されたフェニル基又はアルコキシ基若しくはハロアルコキシ基で置換されたフェニル基である〕で表される化合物又はその塩を有効成分とすることを特徴とするRap1とp30の結合阻害剤;

[0008]

- [12] 上記〔11〕において、Xがアルコキシカルボニルアルキルカルボニル基、アルケニルカルボニル基、チエニル基で置換されたアルケニルカルボニル基、シクロアルキルカルボニル基、インダニルカルボニル基、フランカルボニル基、チオフェンカルボニル基、テトラヒドロナフチルカルボニル基又はハロゲン原子若しくはハロアルキル基で置換されてもよいベンゾイル基であり、Yがアルキルスルホニル基であることを特徴とする上記〔11〕記載のRap1とp30との結合阻害剤;
- [13] 上記〔11〕において、Xがシクロアルキルカルボニル基、フランカルボニル基又はハロゲンで置換されてもよいベンゾイル基であり、Yがアルキルスルホニル基であることを特徴とする上記〔11〕記載のRaplとp30 との結合阻害剤;
- [14] 上記 [11] において化合物が、 $N-(2-x+\nu x)$ ルホニルアミノー5ートリフルオロメチルー3ーピリジル)シクロヘキサンカルボキサミド、 $N-(2-x+\nu x)$ ルホニルアミノー5ートリフルオロメチルー3ーピリジル)ー4ーフルオロベンズアミド、 $N-(2-x+\nu x)$ ー3ーピリジル)ー3ーフルオロベンズアミド、 $N-(2-x+\nu x)$ ー3ーピリジル)ー3ーフルオロベンズアミド、 $N-(2-x+\nu x)$ ルホニルアミノー5ートリフルオロメチルー3ーピリジル)ー2ーフランカルボキサミド又は $N-(2-x+\nu x)$ ルスルホニルアミノー5ートリフルオロメチルー3ーピリジル)シクロペンタンカルボキサミドから成る群から選ばれたものであることを特徴とする上記 [11] 記載のRaplとp30 との結合阻害剤:R0V



[0009]

別の態様では、本発明は、

- [16] p30 とRap1との相互作用を阻害する活性を有する化合物をスクリーニングする方法及び該スクリーニング試薬;
- [17] p30 の発現により制御される生物活性を調節する活性を有する化合物をスクリーニングする方法及び該スクリーニング試薬;
 - [18] p30 の発現により制御される生物活性が、
 - (a) 微小管系の発達あるいは微小管系の発達誘導、
 - (b) leading edge及び/又はuropodの形成誘導、
 - (c) LFA-1 の接着活性の上昇、
 - (d) ケモカイン刺激によるT cell の遊走活性の上昇、
 - (e) 細胞接着の上昇、
 - (f) 細胞遊走の誘起、
 - (g) CXCR4 及び/又はCD44のredistributionの誘起、
 - (h) TCR あるいはケモカインによる極性形成、
 - (i) LFA-1 のleading edgeでのclustering、
 - (i) LFA-1 の極性化、
 - (k) 微小管系へのp30 の局在化、
 - (1) leading edgeでのLFA-1 のclusteringとp30 の共局在化、
 - (m) 抗原依存性のT cell-APC間のconjugate 形成による接着面へのLFA-1及びp30 の共蓄積、
 - (n) インテグリン依存性の遊走能促進、
 - (o) T cellの極性形成、及び
 - (p) T cellのSMAC形成

から成る群から選ばれたものであることを特徴とする上記〔17〕記載のスクリーニングする方法及び該スクリーニング試薬;

[0010]

- [19] p30 発現細胞あるいはそれから誘導されたp30 含有物の存在下であって、
 - (i) Rapl 活性化剤存在下にスクリーニング対象物を接触せしめること、
 - (ii) Rapl 活性化剤非存在下にスクリーニング対象物を接触せしめること
- (iii) 上記(i) の試験結果と上記(ii)の試験結果とを比較することを特徴とする上記[16]又は[17]記載のスクリーニング方法;
- [20] p30 と共にRaplが共発現しているものであることを特徴とする上記[19]記載のスクリーニング方法;
- [21] 活性型Raplの存在下にスクリーニングを行うことを特徴とする上記[19] 又は[20]記載のスクリーニング方法;
- [22] p30 とRap1との相互作用を阻害する活性を有する化合物を有効成分として含有することを特徴とする医薬;

[0011]

- [23] (a) 微小管系の発達あるいは微小管系の発達誘導、
- (b) leading edge及び/又はuropodの形成誘導、
- (c) LFA-1 の接着活性の上昇、
- (d) ケモカイン刺激によるT cell の遊走活性の上昇、
- (e) 細胞接着の上昇、
- (f) 細胞遊走の誘起、
- (g) CXCR4 及び/又はCD44のredistributionの誘起、
- (h) TCR あるいはケモカインによる極性形成、
- (i) LFA-1 のleading edgeでのclustering、
- (j) LFA-1 の極性化、
- (k) 微小管系へのp30 の局在化、
- (1) leading edgeでのLFA-1 のclusteringとp30 の共局在化、
- (m) 抗原依存性のT cell-APC間のconjugate 形成による接着面へのLFA-1 及びp30 の共蓄積、

- (n) インテグリン依存性の遊走能促進、
- (o) T cellの極性形成、及び
- (p) T cellのSMAC形成

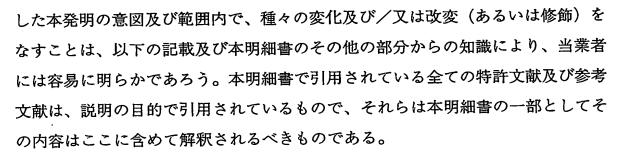
から成る群から選ばれた生物活性を阻害する活性を有する化合物を有効成分として含有することを特徴とする上記〔22〕記載の医薬;

- [24] p30 の生物活性を制御することを特徴とするp30 制御剤;
- [25] p30 のRap1との相互作用を介した活性を制御することを特徴とする上記[24]記載のp30 制御剤;

[0012]

- [26] 上記[24] 又は[25] 記載のp30 制御剤を有効成分として含 有することを特徴とする医薬;
 - [27] p30 の生物活性を阻害することを特徴とするp30 阻害剤;
- [28] p30 のRap1との相互作用を介した活性を阻害することを特徴とする上記[27]記載のp30 阻害剤;
- [29] 上記[27]又は[28]記載のp30 阻害剤を有効成分として含有することを特徴とする医薬;
 - [30] p30 の生物活性を促進することを特徴とするp30 活性化剤;
- [31] p30 のRaplとの相互作用を介した活性を促進することを特徴とする上記[30]記載のp30 活性化剤;
- [32] 上記[30]又は[31]記載のp30活性化剤を有効成分として 含有することを特徴とする医薬;
- [33] p30 を使用することを特徴とするスクリーニング方法及び該スクリーニング試薬;及び
- [34] 医薬品のスクリーニングを行うことを特徴とする上記[33]記載のスクリーニング方法及び該スクリーニング試薬を提供する。

本発明のその他の目的、特徴、優秀性及びその有する観点は、以下の記載より当業者にとっては明白であろう。しかしながら、以下の記載及び具体的な実施例等の記載を含めた本件明細書の記載は本発明の好ましい態様を示すものであり、説明のためにのみ示されているものであることを理解されたい。本明細書に開示



[0013]

【発明の実施の形態】

本発明は、p30 とRap1、特には活性化型Rap1との結合などの相互作用により、例えばRap1の下流で細胞接着などの生物活性発現に重要な関与が認められたので、こうした現象を利用した技術が提供される。該技術を利用すればp30 とRap1との結合阻害剤をスクリーニングでき、同定された該阻害剤を利用して医薬品開発も可能である。本技術に従えば、p30 とRap1との相互作用を制御することもかのうとなり、また該制御に関与する化合物などを同定でき、様々な生理現象・生物活性現象を研究可能となり、それに関与する医薬品開発ができる。

該技術により、本発明では、Rap1とp30との結合を阻害する化合物を同定する方法が提供される。該同定法は、代表的な場合、Rap1とp30とが結合する条件下で、スクリーニングの対象化合物を共存さることによりなされる。Rap1とp30とは、該測定系にに同時あるいは別々に添加されて共存状態とされることもできる。典型的にはRap1とp30とが共発現している細胞あるいはその抽出物を用いることも可能であるし、遺伝子組換えの技術でリコンビナントタンパク質として得られたものを混合して用いることもできる。該同定法においては、様々な手法でそれを行うことができるが、例えば(1)Rap1を活性化型にするステップ、(2)活性化型Rap1とp30とを混合するステップ、(3)前記混合物にスクリーニングの対象である化合物を混合するステップが含まれるものであってよい。

スクリーニングにおいては、当該生物学的活性(例えば、Rap1とp30との結合に関連した活性など)を測定して、比較する。

[0014]

試験試料としては、例えばタンパク質、ペプチド、非ペプチド性化合物、合成 化合物、発酵生産物、植物抽出物、動物などの組織抽出物、細胞抽出物などが挙 げられる。試験試料に使用される試験化合物の例には、好ましくは抗p30 抗体、 酵素阻害剤、サイトカイン、各種インヒビター活性を有する化合物、特には合成 化合物などを含んでいてよい。これら化合物は、新規な化合物であってもよいし 、公知の化合物であってもよい。代表的な候補化合物としては、例えば特開平6-263735号公報に開示の各種ジアミノトリフルオロメチルピリジン誘導体などが挙 げられる。該スクリーニングは、通常の結合活性あるいは生物活性の測定法に準 じて実施することができ、例えば当該分野で公知の方法などを参考にして行うこ とができる。また、各種標識、緩衝液系その他適当な試薬等を使用したり、そこ で説明した操作等に準じて行うことができる。使用ペプチドなどは、活性化剤で 処理したり、その前駆体あるいは潜在型のものを活性型のものに予め変換してお くこともできる。測定は通常Tris-HCl緩衝液、リン酸塩緩衝液などの反応に悪影 響を与えないような緩衝液等の中で、例えば、pH約4~約10(好ましくは、pH約 6~約8)において行うことができる。これら個々のスクリーニングにあたって は、それぞれの方法における通常の条件、操作法に当業者の通常の技術的配慮を 加えて、本発明の目的にあった測定系を構築すればよい。これらの一般的な技術 手段の詳細については、総説、成書などを参照することができる〔例えば、Meth ods in Enzymology, Academic Press 社 (USA)発行) など参照]。

本発明の当該p30-Rap1間相互作用に関連した生物学的活性などの機能(例えば、結合活性あるいは細胞接着活性など)を促進する化合物(アゴニスト、あるいは促進剤)又はその塩は、当該相互作用不全症状などの各種の疾病の治療及び/又は予防剤として有用な医薬として使用できる。一方、本発明の当該p30-Rap1間相互作用に関連した生物学的活性などの機能(例えば、結合活性あるいは細胞接着活性など)を阻害する化合物(アンタゴニスト、あるいは阻害剤)又はその塩は、過p30-Rap1間相互作用症に起因した疾患や病気、がん(浸潤・転移を含む)などの各種の疾病の治療及び/又は予防剤などの医薬として使用できる。

[0015]

本発明では、「遺伝子組換え技術」を利用して所定の核酸を単離・配列決定したり、組換え体を作製したり、所定のペプチドを得ることができる。本明細書中使用できる遺伝子組換え技術としては、当該分野で知られたものが挙げられ、例

えば J. Sambrook, E. F. Fritsch & T. Maniatis, "Molecular Cloning: A Lab oratory Manual (2nd edition)", Cold Spring Harbor Laboratory Press, Cold Spring Harbor, New York (1989); D. M. Glover et al. ed., "DNA Cloning", 2nd ed., Vol. 1 to 4, (The Practical Approach Series), IRL Press, Oxfor 「続生化学実験講座 1、遺伝子研 d University Press (1995);日本生化学会編、 究法II」、東京化学同人(1986);日本生化学会編、「新生化学実験講座2、核酸 III (組換之DNA 技術) 」、東京化学同人 (1992); "Methods in Enzymology" シリーズ, Academic Press, New York、例えばR. Wu ed., "Methods in Enzymol ogy", Vol. 68 (Recombinant DNA), Academic Press, New York (1980); R. Wu et al. ed., "Methods in Enzymology", Vol. 100 (Recombinant DNA, Part B) & 101 (Recombinant DNA, Part C), Academic Press, New York (1983); R. Wu et al. ed., "Methods in Enzymology", Vol. 153 (Recombinant DNA, Part D), 154 (Recombinant DNA, Part E) & 155 (Recombinant DNA, Part F), Academic Press, New York (1987); J. H. Miller ed., "Methods in Enzymology", Vol. 204, Academic Press, New York (1991); R. Wu ed., "Methods in Enzymology ", Vol. 216 (Recombinant DNA, Part G), Academic Press, New York (1992); R. Wu ed., "Methods in Enzymology", Vol. 217 (Recombinant DNA, Part H) & 218 (Recombinant DNA, Part I), Academic Press, New York (1993); G. M. A ttardi et al. ed., "Methods in Enzymology", Vol. 260 (Mitochondrial Biog enesis and Genetics, Part A), Academic Press, New York (1995); J. L. Cam pbell ed., "Methods in Enzymology", Vol. 262 (DNA Replication), Academic Press, New York (1995); G. M. Attardi et al. ed., "Methods in Enzymolog y", Vol. 264 (Mitochondrial Biogenesis and Genetics, Part B), Academic P ress, New York (1996); P. M. Conn ed., "Methods in Enzymology", Vol. 302 (Green Fluorescent Protein), Academic Press, New York (1999); S. Weissm an ed., "Methods in Enzymology", Vol. 303 (cDNA Preparation and Characte rization), Academic Press, New York (1999); J. C. Glorioso et al. ed., " Methods in Enzymology", Vol. 306 (Expression of Recombinant Genes in Euk aryotic Systems), Academic Press, New York (1999); M. lan Phillips ed.,

"Methods in Enzymology", Vol. 313 (Antisense Technology, Part A: General Methods, Methods of Delivery and RNA Studies) & 314 (Antisense Technology, Part B: Applications), Academic Press, New York (1999); J. Thorner et al. ed., "Methods in Enzymology", Vol. 326 (Applications of Chimeric Genes and Hybrid Proteins, Part A: Gene Expression and Protein Purification), 327 (Applications of Chimeric Genes and Hybrid Proteins, Part B: Ce 11 Biology and Physiology) & 328 (Applications of Chimeric Genes and Hybrid Proteins, Part C: Protein-Protein Interactions and Genomics), Academic Press, New York (2000) などに記載の方法あるいはそこで引用された文献記載の方法あるいはそれらと実質的に同様な方法や改変法が挙げられる(それらの中にある記載はそれを参照することにより本明細書の開示に含められる)。

[0016]

本明細書で用いる用語「ポリペプチド」としては、以下に記載するような如何 なるポリペプチドを指すものであってもよい。ポリペプチドの基本的な構造は周 知であり、当該技術分野において非常に数多くの参考書及びその他の刊行物に記 載がある。こうしたことに鑑み、本明細書で用いる用語「ポリペプチド」は、ペ プチド結合又は修飾したペプチド結合により互いに結合しているような2個又は それ以上のアミノ酸を含む任意のペプチド又は任意のタンパク質を意味する。本 明細書で用いる用語「ポリペプチド」としては、当該分野において、例えばペプ チド、オリゴペプチドあるいはペプチドオリゴマーとも称せられる短い鎖のもの 、及びタンパク質と一般的に言われ、多くの形態のものが知られている長い鎖の ものの両方を通常意味してよい。ポリペプチドは、しばしば、通常、天然型アミ ノ酸 (天然に存在しているアミノ酸: あるいは遺伝子でコードされるアミノ酸) と称されるアミノ酸以外のアミノ酸を含有していてもよい。ポリペプチドは、ま た末端アミノ酸残基を含めて、その多くのアミノ酸残基が翻訳された後にプロセ ッシング及びその他の改変(あるいは修飾)されるといった天然の工程によるの みならず、当業者に周知の化学的改変技術によっても、上記のポリペプチドはそ れが改変(修飾)できることは理解されよう。該ポリペプチドに加えられる改変 (修飾) については、多くの形態のものが知られており、それらは当該分野の基 礎的な参考書及びさらに詳細な論文並びに多数の研究文献にも詳しく記載されており、これらは当業者に周知である。幾つかのとりわけ常套的な改変・修飾としては、例えばアルキル化、アシル化、エステル化、アミド化、グリコシル化、脂質結合、硫酸化、リン酸化、グルタミン酸残基のγーカルボキシル化、水酸化及びADP-リボシル化等が挙げられ、例えばT. E. Creighton, Proteins-Structure and Molecular Properties, Second Edition, W. H. Freeman and Company, New York, (1993); B.C. Johnson (Ed.), Posttranslational Covalent Modification of Proteins, Academic Press, New York, (1983) (Wold, F., "Posttranslational Protein Modifications: Perspective and Prospects", pp.1-12); Seift er et al., "Analysis for Protein Modifications and nonprotein cofactors", Methods in Enzymology, 182: 626-646 (1990); Rattan et al., "Protein Synthesis: Posttranslational Modification and Aging", Ann. N. Y. Acad. Sci., 663: p.48-62 (1992)等の記載を参照できる。

[0017]

本発明の代表的なp30 タンパク質としては、図1のポリペプチドのアミノ酸配列またはそれと実質的に同等なアミノ酸配列を有するポリペプチドが挙げられ、例えば、該アミノ酸配列のうちの少なくとも 5~213 個の連続したアミノ酸残基を有し且つRapl結合活性又は優勢抑制型機能あるいは同等の抗原性などといった実質的に同等の生物学的活性を含めた生物学的活性を有するもの、あるいはそれらの特徴を有し且つ図1の各ドメインのいずれか一つと少なくとも50% より高い相同性、あるいは少なくとも60% より高い相同性、あるいは少なくとも70% より高い相同性、あるいは少なくとも80% より高い相同性、あるいは少なくとも90%より高い相同性、あるいは少なくとも90%より高い相同性、あるいは少なくとも95%以上の相同性、あるいは少なくとも98%以上の相同性を有するものなどで、新規なものが挙げられる。

本発明のヒトp30 関連ポリペプチドとしては、図1のアミノ酸配列の全部又は一部を含む連続したアミノ酸残基、あるいは該図1のアミノ酸配列のうちの連続したアミノ酸残基5個以上、好ましくは10個以上、また好ましくは20個以上、さらに好ましくは30個以上、より好ましくは40個以上、また好ましくは50個以上、さらに好ましくは60個以上、もっと好ましくは70個以上、また好ましくは80個以

上、さらに好ましくは90個以上、もっとも好ましくは100 個以上、また好ましくは110 個以上を有するものが挙げられる。本発明のp30 関連ポリペプチドとしては、図1のアミノ酸配列の一部または全部を有していてもよい(開始コドンに対応するMetを欠いていてもよい)。こうした配列を有するものはすべて包含されてよい。

[0018]

本発明で扱うもの及び当該p30 タンパク質又はポリペプチドをコードする核酸 は、代表的には図1で表されるペプチド及びその一部の連続したアミノ酸配列を コードする塩基配列を含有するもの、あるいは当該塩基配列の少なくともペプチ ドコード領域により構成される塩基配列を含有するもの(各特徴的なドメインの みをコードするものも包含する)、コード配列に開始コドン(Met をコードする コドン)及び終止コドンを付加したもの、また、該塩基配列がコードするタンパ ク質と少なくとも50%の相同性を有するアミノ酸配列を持ち且つ図1などのアミ ノ酸配列のうちの少なくとも特徴的な連続したアミノ酸残基を有し、尚且つRapl 結合活性又は優勢抑制型機能あるいは同等の抗原性などのそれと実質的に同等の 生物学的活性を含めた生物学的活性を有するペプチドをコードするといったそれ と同効の塩基配列を含有するものであれば如何なるものであってもよい。 当該タンパク質をコードする核酸は、一本鎖DNA 、二本鎖DNA 、RNA 、DNA:RNA ハイブリッド、合成DNA などの核酸であり、またヒトゲノムDNA 、ヒトゲノミッ クDNA ライブラリー、ヒト組織・細胞由来のcDNA、合成DNA のいずれであっても よい。該当該タンパク質をコードする核酸の塩基配列は、修飾(例えば、付加、 除去、置換など) されることもでき、そうした修飾されたものも包含されてよい 。さらには、以下説明するように、本発明の核酸は、本発明のペプチドあるいは その一部をコードするものであってよく、好ましいものとしてはDNA が挙げられ る。また上記「同効の塩基配列」とは、例えばストリンジェントな条件で当該塩 基配列のうちの連続した5個以上の塩基配列、好ましくは10個以上の塩基配列、 より好ましくは15個以上の塩基配列、さらに好ましくは20個以上の塩基配列とハ イブリダイズし、当該タンパク質と実質的に同等のアミノ酸配列をコードするも のなどが挙げられる。

[0019]

機能的に同等なタンパク質を取得・単離する方法の一つの態様としては、タンパク質中のアミノ酸に変異を導入する方法が当業者によく知られている。即ち、当業者であれば、公知の方法により、天然型のタンパク質(例えば、図1に記載のp30 タンパク質)中のアミノ酸を適宜置換、欠失、付加などして、これと同等の機能を有する改変タンパク質を調製することが可能である。また、アミノ酸の変異は自然界において生じることもある。本発明のタンパク質には、このように天然型のタンパク質のアミノ酸配列において1もしくは複数のアミノ酸が置換、欠失もしくは付加したアミノ酸配列を有し、天然型のタンパク質と同等の機能を有するタンパク質も含まれる。タンパク質におけるアミノ酸の改変は、通常、全アミノ酸の50アミノ酸以内であり、好ましくは30アミノ酸以内であり、さらに好ましくは3アミノ酸以内であり、さらに好ましくは10アミノ酸以内であり、さらに好ましくは3アミノ酸以内である。アミノ酸の改変は、例えば、変異や置換であれば「Transformer Site-directed Mutagenesis Kit 」や「ExSite PCR-Based Site-directed Mutagenesis Kit 」や「ExSite PCR-Based Site-directed Mutagenesis Kit」(Clontech社製)を用いて行うことが可能であり、また、欠失であれば「Quantum leap Nested Deletion Kit」(Clontech社製)などを用いて行うことが可能である。

[0020]

変異・変換・修飾法としては、日本生化学会編、「続生化学実験講座 1、遺伝子研究法 II 」、p105 (広瀬進)、東京化学同人(1986); 日本生化学会編、「新生化学実験講座 2、核酸 III (組換えDNA 技術)」、p233 (広瀬進)、東京化学同人(1992); R. Wu, L. Grossman, ed., "Methods in Enzymology", Vol. 154, p. 350 & p. 367, Academic Press, New York (1987); R. Wu, L. Grossman, ed., "Methods in Enzymology", Vol. 100, p. 457 & p. 468, Academic Press, New York (1983); J. A. Wells et al., Gene, 34: 315, 1985; T. Grundstroem et al., Nucleic Acids Res., 13: 3305, 1985; J. Taylor et al., Nucleic Acids Res., 13: 8765, 1985; R. Wu ed., "Methods in Enzymology", Vol. 155, p. 568, Academic Press, New York (1987); A. R. Oliphant et al., Gene, 44: 177, 1986 などに記載の方法が挙げられる。例えば合成オリゴヌクレオチドなどを利用する位置指定変異導入法 (部位特異的変異導入法) (Zoller et al.,

Nucl. Acids Res., 10: 6487, 1987; Carter et al., Nucl. Acids Res., 13: 4 331, 1986), カセット変異導入法 (cassette mutagenesis: Wells et al., Gene, 34: 315, 1985), 制限部位選択変異導入法 (restriction selection mutagenesis: Wells et al., Philos. Trans. R. Soc. London Ser A, 317: 415, 1986), アラニン・スキャンニング法 (Cunningham & Wells, Science, 244: 1081-1085, 1989), PCR 変異導入法, Kunkel法, dNTP[a S]法 (Eckstein), 亜硫酸や亜硝酸などを用いる領域指定変異導入法等の方法が挙げられる。

[0021]

アミノ酸の置換、欠失、あるいは挿入は、好ましい変化を与えるものであってよく、当該タンパク質を構成するポリペプチドの生理的な特性や化学的な特性に変化を生ぜしめるものであってよい。該置換、欠失、あるいは挿入を施されたポリペプチドは、そうした置換、欠失、あるいは挿入のされていないものと実質的に同一であるとされるものであることもできる。該アミノ酸配列中のアミノ酸の実質的に同一な置換体としては、そのアミノ酸が属するところのクラスのうちの他のアミノ酸類から選ぶことができうる。例えば、非極性(疎水性)アミノ酸としては、アラニン、フェニルアラニン、ロイシン、イソロイシン、バリン、プロリン、トリプトファン、メチオニンなどが挙げられ、極性(中性)としては、グリシン、セリン、スレオニン、システイン、チロシン、アスパラギン、グルタミンなどが挙げられ、陽電荷をもつアミノ酸(塩基性アミノ酸)としては、アルギニン、リジン、ヒスチジンなどが挙げられ、陰電荷をもつアミノ酸(酸性アミノ酸)としては、アスパラギン酸、グルタミン酸などが挙げられる。場合によっては、システインをセリンに、グリシンをアラニンやロイシンに、あるいはロイシンをアラニン、イソロイシン、バリンなどに置き換えてもよい。

本発明のタンパク質は、化学的な手法でその含有されるアミノ酸残基を修飾する こともできるし、ペプチダーゼ、例えばペプシン、キモトリプシン、パパイン、 プロメライン、エンドペプチダーゼ、エキソペプチダーゼなどの酵素を用いて修 飾したり、部分分解したりしてその誘導体などにすることができる。

[0022]

対象ペプチドあるいはポリペプチド (又はタンパク質) は、1個以上のアミノ

酸残基が同一性の点で天然のものと異なるもの、1個以上のアミノ酸残基の位置が天然のものと異なるものであってもよい。p30 タンパク質に特有なアミノ酸残基が1個以上(例えば、1~80個、好ましくは1~60個、さらに好ましくは1~40個、さらに好ましくは1~20個、特には1~10個など)欠けている欠失類縁体、特有のアミノ酸残基の1個以上(例えば、1~80個、好ましくは1~60個、さらに好ましくは1~40個、さらに好ましくは1~20個、特には1~10個など)が他の残基で置換されている置換類縁体、1個以上(例えば、1~80個、好ましくは1~60個、さらに好ましくは1~40個、さらに好ましくは1~20個、特には1~10個など)のアミノ酸残基が付加されている付加類縁体も包含する。

天然のタンパク質の特徴であるドメイン構造あるいは基質結合能が維持されていれば、上記のごとき変異体は、全て本発明に包含される。また天然のタンパク質と実質的に同等の一次構造コンフォメーションあるいはその一部を有しているものも含まれてよいと考えられ、さらに天然のものと実質的に同等の生物学的活性を有しているものも含まれてよいと考えられる。さらに天然に生ずる変異体の一つであることもできる。

[0023]

本明細書において、「実質的に同等」とはタンパク質の活性、例えば、結合活性、生理的な活性、生物学的な活性が実質的に同じであることを意味する。さらにまた、その用語の意味の中には、実質的に同質の活性を有する場合を包含していてよく、該実質的に同質の活性としては、細胞接着・移動の制御などを挙げることができる。該実質的に同質の活性とは、それらの活性が性質的に同質であることを示し、例えば、生理的に、薬理学的に、あるいは生物学的に同質であることを示す。例えば、結合活性などの活性が、同等(例えば、約 0.001~約1000倍、好ましくは約0.01~約100 倍、より好ましくは約0.1~約20倍、さらに好ましくは約0.5~約2倍)であることが好ましいが、これらの活性の程度、タンパク質の分子量などの量的な要素は異なっていてもよい。

[0024]

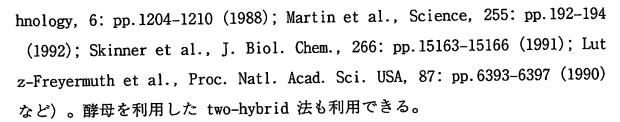
当該ペプチド(又はポリペプチド)は、それが遊離型のものとして得られた場合には、それ自体公知の方法あるいはそれに準じた方法で塩に変換することがで

き、またそれらは塩として得られた場合には、それ自体公知の方法あるいはそれ に準じた方法で遊離型のものあるいは他の塩に変換することができる。

当該ペプチド(又はポリペプチド)の塩としては、生理的に許容されるものあるいは医薬として許容されるものが好ましいが、これらに限定されない。こうした塩としては、例えば塩酸、臭化水素酸、硫酸、硝酸、リン酸などの無機酸との塩、例えば酢酸、ギ酸、マレイン酸、フマール酸、コハク酸、クエン酸、酒石酸、リンゴ酸、安息香酸、メタンスルホン酸、p-トルエンスルホン酸、ベンゼンスルホン酸などの有機酸との塩などが挙げられる。さらに該塩としては、アンモニウム塩、例えばエチルアミン、ジメチルアミン、トリメチルアミン、ヒドロキシエチルアミンなどの有機塩基との塩なども挙げられる。

[0025]

また遺伝子組換え法で製造する時に融合タンパク質として発現させ、生体内あ るいは生体外で天然の所定の本発明のタンパク質と実質的に同等の生物学的活性 を有しているものに変換・加工してもよい。遺伝子工学的に常用される融合産生 法を用いることができるが、こうした融合タンパク質はその融合部を利用してア フィニティクロマトグラフィーなどで精製することも可能である。こうした融合 タンパク質としては、ヒスチジンタグに融合せしめられたもの、あるいは、eta-ガラクトシダーゼ (β-gal)、マルトース結合タンパク (MBP), グルタチオン-S -トランスフェラーゼ (GST)、チオレドキシン (TRX)又は Cre Recombinaseのア ミノ酸配列に融合せしめられたものなどが挙げられる。同様に、ポリペプチドは 、ヘテロジーニアスなエピトープのタグを付加され、該エピトープに特異的に結 合する抗体を用いてのイムノアフィニティ・クロマトグラフィーによる精製をな し得るようにすることもできる。より適した実施態様においては、該エピトープ タグとしては、例えば AU5, c-Myc, CruzTag 09, CruzTag 22, CruzTag 41, Glu -Glu, HA, Ha.11, KT3, FLAG (registered trademark, Sigma-Aldrich), Omni-p robe, S-probe, T7, Lex A, V5, VP16, GALA, VSV-G などが挙げられる。(Field et al., Molecular and Cellular Biology, 8: pp.2159-2165 (1988); Evan et al., Molecular and Cellular Biology, 5: pp.3610-3616 (1985); Paborsky e t al., Protein Engineering, 3(6): pp.547-553 (1990); Hopp et al., BioTec



[0026]

さらに融合タンパク質としては、検出可能なタンパク質となるようなマーカーを付されたものであることもできる。より好適な実施態様においては、該検出可能なマーカーは、ビオチン/ストレプトアビジン系のBiotin Avi Tag、螢光を発する物質などであってよい。該螢光を発する物質としては、オワンクラゲ(Aequorea victorea)などの発光クラゲ由来の緑色螢光タンパク質(green fluorescent protein: GFP)、それを改変した変異体(GFPバリアント)、例えば、EGFP(Enhanced-humanized GFP), rsGFP(red-shift GFP), 黄色螢光タンパク質(yellow fluorescent protein: YFP),緑色螢光タンパク質(green fluorescent protein: GFP),藍色螢光タンパク質(cyan fluorescent protein: CFP),青色螢光タンパク質(blue fluorescent protein: BFP),ウミシイタケ(Renilla reniformis)由来のGFP などが挙げられる(宮脇敦史編、実験医学別冊ポストゲノム時代の実験講座3ーGFP とバイオイージング、羊土社(2000年))。また、上記融合タグを特異的に認識する抗体(モノクローナル抗体及びそのフラグメントを含む)を使用して検出を行うこともできる。

[0027]

タンパク質及びその一部のペプチドの合成には、当該ペプチド合成分野で知られた方法、例えば液相合成法、固相合成法などの化学合成法を使用することができる。こうした方法では、例えばタンパク質あるいはペプチド合成用樹脂を用い、適当に保護したアミノ酸を、それ自体公知の各種縮合方法により所望のアミノ酸配列に順次該樹脂上で結合させていく。縮合反応には、好ましくはそれ自体公知の各種活性化試薬を用いるが、そうした試薬としては、例えばジシクロヘキシルカルボジイミドなどカルボジイミド類を好ましく使用できる。生成物が保護基を有する場合には、適宜保護基を除去することにより目的のものを得ることができる。

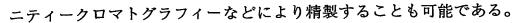
タンパク質は、当業者に公知の方法により、天然のタンパク質としての他、遺伝子組換え技術を利用して調製した組換えタンパク質として調製することができる。天然のタンパク質は、例えば、調製された組換えタンパク質をマウス、ウサギなどの小動物に免疫して得た抗体を適当な吸着体(CNBr活性化アガロースやトシル活性化アガロース)に結合させてカラムを作製し、得られたカラムを利用して細胞のタンパク質抽出液を精製することにより調製することが可能である。一方、組換えタンパク質は、常法、例えば、当該タンパク質をコードするDNAを適当な発現ベクターに挿入し、該ベクターを適当な細胞に導入し、該形質転換細胞から精製することにより調製することが可能である。

[0028]

組換えタンパク質を生産するために用いられる細胞としては、例えば、植物細胞、大腸菌、酵母などの微生物細胞、動物細胞、昆虫細胞などが挙げられる。また、細胞内で組換えタンパク質を発現させるためのベクターとしては、例えば、植物、酵母細胞用にはプラスミド「pBI121」や「pBI101」(Clontech社製)、大腸菌用にはプラスミド「pET Expression system」(Stratagene社製)や「GST gene fusion Vectors」(Pharmacia 社製)、ほ乳類細胞用にはプラスミド「pM AM」(Clontech社製)、昆虫細胞用にはプラスミド「pBacPAK8.9」(Clontech社製)などが挙げられる。ベクターへのDNA の挿入は、常法、例えば、Molecular Cloning (Maniatis et al., Cold Spring harbor Laboratry Press)に記載の方法により行うことができる。また、宿主細胞へのベクターの導入は、常法により宿主細胞に応じてエレクトロポレーション法、マイクロインジェクション法、パーティクルガン法などの方法で行うことが可能である。

[0029]

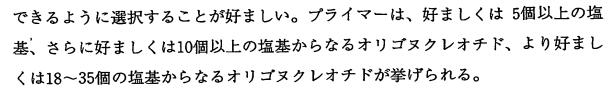
得られた形質転換細胞からの所望の組換えタンパク質の精製は、タンパク質の性質に応じ、塩析や有機溶媒による沈殿、イオン交換クロマトグラフィー、アフィニティークロマトグラフィー、免疫吸着体によるカラムクロマトグラフィー、ゲルろ過、SDS 電気泳動、等電点電気泳動などを適宜組み合わせて行うことが可能である。また、当該組換えタンパク質をグルタチオンS-トランスフェラーゼなどの標識との融合タンパク質として発現させた場合には、該標識に対するアフィ



また、本発明は、p30-Rapl結合の制御・結合の解析などに関連して利用されるタンパク質などをコードするDNAを提供する。該DNAは、本発明にしたがった所定のタンパク質をコードし得るものであれば特に制限はなく、ゲノムDNA、cDNA、化学合成DNAなどが含まれる。ゲノムDNAは、当該分野で知られた方法に従って調製したゲノムDNAを鋳型として、所定のDNAの塩基配列(例えば、図1に記載の塩基配列)を基に作製したプライマーを用いてポリメラーゼ・チェイン・リアクション(polymerase chain reaction; PCR)を行うことにより調製することが可能である。また、cDNAであれば、常法(Maniatis et al. Molecular Cloning Cold Spring harbor Laboratry Press)により細胞からmRNAを調製し、逆転写反応を行い、上記と同様のプライマーを用いてPCRを行うことにより調製することが可能である。また、ゲノムDNAやcDNAは、常法によりゲノムDNAライブラリーを作製し、このライブラリーに対し、例えば当該DNAの塩基配列(例えば、図1に記載の塩基配列)を基に合成したプローブを用いてスクリーニングすることによっても調製することが可能である。

[0030]

本明細書中、PCR とは、一般的に、Saiki et al., Science, 239:487(1988); 米国特許第 4,683,195号明細書などに記載されたような方法を指し、例えば、所望のヌクレオチド配列をインビトロで酵素的に増幅するための方法を指している。一般に、PCR は、鋳型核酸と優先的にハイブリダイズすることのできる2個のオリゴヌクレオチドプライマーを使用して、プライマー伸長合成を行うようなサイクルを繰り返し行うことを含むものである。典型的には、PCR 法で用いられるプライマーは、鋳型内部の増幅されるベきヌクレオチド配列に対して相補的なプライマーを使用することができ、例えば、該増幅されるベきヌクレオチド配列とその両端において相補的であるか、あるいは該増幅されるべきヌクレオチド配列に隣接しているものを好ましく使用することができる。代表的な場合には、5'端側のプライマーとしては、少なくとも開始コドンを含有するか、あるいは該開始コドンを含めて増幅できるように選択し、また3'端側のプライマーとしては、少なくともストップコドンを含めて増幅

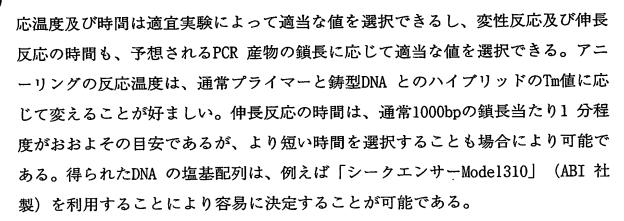


[0031]

PCR は、当該分野で公知の方法あるいはそれと実質的に同様な方法や改変法により行うことができるが、例えば 上記文献の他、R. Saiki, et al., Science, 230: 1350, 1985; H. A. Erlich ed., PCR Technology, Stockton Press, 1989; D. M. Glover et al. ed., "DNA Cloning", 2nd ed., Vol. 1, (The Practica l Approach Series), IRL Press, Oxford University Press (1995); M. A. Inn is et al. ed., "PCR Protocols: a guide to methods and applications", Aca demic Press, New York (1990)); M. J. McPherson, P. Quirke and G. R. Tayl or (Ed.), PCR: a practical approach, IRL Press, Oxford (1991); M. A. Fro hman et al., Proc. Natl. Acad. Sci. USA, 85, 8998–9002 (1988) などに記載された方法あるいはそれを修飾したり、改変した方法に従って行うことができる。また、PCR は、それに適した市販のキットを用いて行うことができ、キット製造業者あるいはキット販売業者により明らかにされているプロトコルに従って実施することもできる。

[0032]

PCR は、代表的な場合には、例えば鋳型(例えば、mRNAを鋳型にして合成されたDNA; 1st strand DNA など)と該遺伝子に基づいてデザインされたプライマーとを、 $10\times$ 反応緩衝液(Taq DNA ポリメラーゼに添付されている)、dNTPs(デオキシヌクレオシド三リン酸dATP,dCTP,dCTP,dTTPの混合物)、Taq DNA ポリメラーゼ及び脱イオン蒸留水と混合する。混合物を、例えば、GeneAmp 2400 PCR system,Perkin-Elmer/Cetus などの自動サーマルサイクラーを用いて一般的なPC R サイクル条件下にそのサイクルを25~60回繰り返すが、増幅のためのサイクル数は適宜目的に応じて適当な回数とすることができる。PCR サイクル条件としては、例えば、変性90~95℃ 5~100 秒、アニーリング40~60℃ 5~150 秒、伸長65~75℃ 30~300 秒のサイクル、好ましくは変性 94 ℃ 15 秒、アニーリングの反



[0033]

本明細書中、「オリゴヌクレオチド」とは、比較的短い一本鎖又は二本鎖のポリヌクレオチドで、好ましくはポリデオキシヌクレオチドが挙げられ、Angew. Chem. Int. Ed. Engl., Vol.28, p.716-734 (1989) に記載されているような既知の方法、例えば、フォスフォトリエステル法、フォスフォジエステル法、フォスフォアミダイト法、フォスフォネート法などの方法により化学合成されることができる。通常合成は、修飾された固体支持体上で合成を便利に行うことができることが知られており、例えば、自動化された合成装置を用いて行うことができ、該装置は市販されている。該オリゴヌクレオチドは、一つ又はそれ以上の修飾された塩基を含有していてよく、例えば、イノシンなどの天然においては普通でない塩基あるいはトリチル化された塩基などを含有していてよい、場合によっては、マーカーの付された塩基を含有していてよい。

[0034]

所定の核酸を同定したりするには、ハイブリダイゼーション技術を利用することができる。該ハイブリダイゼーションは、上記「遺伝子組換え技術」を開示する文献記載の方法あるいはそれと実質的に同様な方法や改変法により行うことができる。例えば、ハイブリダイゼーションは、DNA などの核酸を含有しているサンプルをナイロンフィルターなどの膜を含めた担体に転写せしめ、必要に応じ変成処理、固定化処理、洗浄処理などを施した後、その担体(例えば、膜など)に転写せしめられたものを、必要に応じ変成させた標識プローブDNA 断片と、ハイブリダイゼーション用緩衝液中で反応させて行われる。

ハイブリダイゼーション処理は、普通約35~約80℃、より好適には約50~約65

℃で、約15分間~約36時間、より好適には約1~約24時間行われるが、適宜最適 な条件を選択して行うことができる。例えば、ハイブリダイゼーション処理は、 約55℃で約18時間行われる。ハイブリダイゼーション用緩衝液としては、当該分 野で普通に使用されるものの中から選んで用いることができ、例えば、Rapid hy bridization buffer (Amersham社) などを用いることができる。転写した担体 (例えば、膜など)の変成処理としては、アルカリ変性液を使用する方法が挙げら れ、その処理後中和液や緩衝液で処理するのが好ましい。また担体(例えば、膜 など)の固定化処理としては、普通約40~約 100℃、より好適には約70~約90℃ で、約15分間~約24時間、より好適には約1~約4時間ベーキングすることにより 行われるが、適宜好ましい条件を選択して行うことができる。例えば、フィルタ ーなどの担体を約80℃で約2時間ベーキングすることにより固定化が行われる。 転写した担体(例えば、膜など)の洗浄処理としては、当該分野で普通に使用さ れる洗浄液、例えば1M NaCl 、1mM EDTAおよび 0.1% sodium dodecyl sulfate (SDS) 含有 50mM Tris-HC1緩衝液, pH8.0 などで洗うことにより行うことができ る。ナイロンフィルターなどの膜を含めた担体としては、当該分野で普通に使用 されるものの中から選んで用いることができる。

[0035]

上記アルカリ変性液、中和液、緩衝液としては、当該分野で普通に使用されるものの中から選んで用いることができ、アルカリ変性液としては、例えば、0.5M NaOH および1.5M NaCl を含有する液などを挙げることができ、中和液としては、例えば、1.5M NaCl 含有 0.5M Tris-HCl 緩衝液,pH8.0 などを挙げることができ、緩衝液としては、例えば、 $2\times SSPE$ (0.36M NaCl、20mM NaH $_2PO_4$ および2mM EDTA) などを挙げることができる。またハイブリダイゼーション処理に先立ち、非特異的なハイブリダイゼーション反応を防ぐために、必要に応じて転写した担体(例えば、膜など)はプレハイブリダイゼーション処理することが好ましい。このプレハイブリダイゼーション処理は、例えば、プレハイブリダイゼーション流液 [50% formamide、 $5\times Denhardt$ 's溶液(0.2% ウシ血清アルブミン、0.2% polyvinyl pyrrolidone)、 $5\times SSPE$ 、0.1% SDS、 $100\mu g/ml$ 熱変性サケ精子DNA] などに浸し、約35~約50℃、好ましくは約42℃で、約 4~約24時間

、好ましくは約 6~約8 時間反応させることにより行うことができるが、こうした条件は当業者であれば適宜実験を繰り返し、より好ましい条件を決めることができる。ハイブリダイゼーションに用いる標識プローブDNA 断片の変性は、例えば、約70~約100 $\mathbb C$ 、好ましくは約100 $\mathbb C$ で、約1~約60分間、好ましくは約 5 分間加熱するなどして行うことができる。なお、ハイブリダイゼーションは、それ自体公知の方法あるいはそれに準じた方法で行うことができるが、本明細書でストリンジェントな条件とは、例えばナトリウム濃度に関し、約15~約50 $\mathbb C$ 0 条件とは約19~約40 $\mathbb C$ 0、より好ましくは約60~約65 $\mathbb C$ 0条件を示す。

ハイブリダイゼーション完了後、フィルターなどの担体を十分に洗浄処理し、特異的なハイブリダイゼーション反応をした標識プローブDNA 断片以外の標識プローブを取り除くなどしてから検出処理をすることができる。フィルターなどの担体の洗浄処理は、当該分野で普通に使用されるものの中から選んで用いて行うことができ、例えば、0.1 % SDS含有 0.5×SSC (0.15M NaCl、15mM クエン酸)溶液などで洗うことにより実施できる。

[0036]

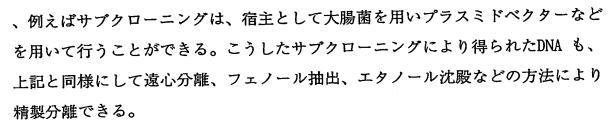
ハイブリダイズした核酸は、代表的にはオートラジオグラフィーにより検出することができるが、当該分野で用いられる方法の中から適宜選択して検出に用いることもできる。検出したシグナルに相当する核酸バンドを、適切な緩衝液、例えば、SM溶液(100mM NaCl および10mM MgSO4含有50mM Tris-HCl 緩衝液、pH7.5)などに懸濁し、ついでこの懸濁液を適度に希釈して、所定の核酸を単離・精製、そしてさらなる増幅処理にかけることができる。

ハイブリダイゼーション処理により遺伝子ライブラリーやcDNAライブラリーなどを含めた核酸サンプルから目的核酸をスクリーニングする処理は、繰り返して行うことができる。クローニングされているヒト由来のcDNAライブラリー、例えば種々のヒト由来の組織あるいは培養細胞(特には、ヒトの腎臓、脳、松果体、下垂体後葉、神経細胞、網膜、網膜血管細胞、網膜神経細胞、胸腺、血管、内皮細胞、血管平滑筋細胞、血液細胞、マクロファージ、リンパ球、精巣、卵巣、子宮、腸、心臓、肝臓、膵臓、小腸、大腸、歯肉関連細胞、皮膚関連細胞、糸球体

細胞、尿細管細胞、結合組織細胞などの組織・細胞、さらには各種腫瘍組織、ガン細胞等) cDNAライブラリーを使用できる。さらに鋳型などとして用いるcDNAライブラリーは、市販の種々の組織由来cDNAライブラリーを直接使用することもでき、例えばStratagene社、Invitrogen社、Clontech社などから市販されたcDNAライブラリーを用いることができる。典型的な例では、ヒト組織・細胞から調製した遺伝子ライブラリー、例えばヒトP1 artificial chromosome ゲノミックライブラリー (Human Genome Mapping Resource Center)、ヒト組織cDNAライブラリー (例えば、Clontech社などから入手可能)を用いることができる。種々のヒト組織あるいは培養細胞等から構築されたヒトゲノミック DNAライブラリーあるいはヒト由来cDNAライブラリーをプローブを使用してスクリーニングできる。プローブなどを放射性同位体などによって標識するには、市販の標識キット、例えばランダムプライム DNAラベリングキット (Boehringer Mannheim社) などを使用して行うことができる。例えば、random-primingキット (Pharmacia LKB社, Uppsa la)などを使用して、プローブ用DNA を $[\alpha-32P]$ dCTP (Amersham社)などで標識し、放射活性を持つプローブを得ることができる。

[0037]

所定の核酸を保有する、ファージ粒子、組換えプラスミド、組換えベクターなどは、当該分野で普通に使用される方法でそれを精製分離することができ、例えば、グリセロールグラジエント超遠心分離法(Molecular Cloning, a laborator y manual, ed. T. Maniatis, Cold Spring Harbor Laboratory, 2nd ed. 78, 19 89)、電気泳動法などにより精製することができる。ファージ粒子などからは、当該分野で普通に使用される方法でDNA を精製分離することができ、例えば、得られたファージなどをTM溶液(10mM MgSO4含有50mM Tris-HC1 緩衝液、pH7.8)などに懸濁し、DNase I およびRNase A などで処理後、20mM EDTA、50μg/ml P roteinase K 及び0.5 %SDS 混合液などを加え、約65℃、約1 時間保温した後、これをフェノール抽出ジエチルエーテル抽出後、エタノール沈殿によりDNA を沈殿させ、次に得られたDNA を70%エタノールで洗浄後乾燥し、TE溶液(10mM EDT A 含有10mM Tris-HC1 緩衝液、pH8.0)に溶解するなどして得られる。また、目的としているDNA は、サブクローニングなどにより大量に得ることも可能であり



[0038]

本明細書で「高い相同性」といった場合当該対象配列の長さにもよるが、例えば 50%以上、さらには60% 以上、好ましくは70% 以上、さらに好ましくは80% 以上、そして特定の場合には95% 以上で、特に好ましくは97% 以上であってよい。該「同効の塩基配列」とは、例えばストリンジェントな条件で問題の配列を有するものにハイブリダイズするものであってよく、例えば当該塩基配列のうちの連続した 5 個以上の塩基配列、好ましくは10個以上の塩基配列、より好ましくは15 個以上の塩基配列、さらに好ましくは20個以上の塩基配列とハイブリダイズし、当該ポリペプチドと実質的に同等のアミノ酸配列をコードするものなどが挙げられる。核酸は、化学合成によって得ることも可能である。その場合断片を化学合成し、それらを酵素により結合することによってもよい。

[0039]

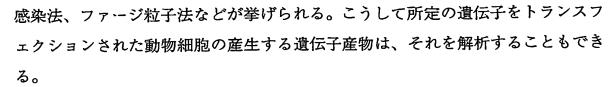
本明細書において、得られたPCR産物などの核酸(DNAを含む)は、通常 1~2% アガロースゲル電気泳動にかけて、特異なバンドとしてゲルから切り出し、例えば、gene clean kit (Bio 101)などの市販の抽出キットを用いて抽出する。抽出されたDNA は適当な制限酵素で切断し、必要に応じ精製処理したり、さらには必要に応じ5'末端をT4ポリヌクレオチドキナーゼなどによりリン酸化した後、pUC1 8 などのpUC 系ベクターといった適当なプラスミドベクターにライゲーションし、適当なコンピテント細胞を形質転換する。クローニングされたPCR 産物はその塩基配列を解析される。PCR 産物のクローニングには、例えば、p-Direct (Clontech社)、pCR-Script TM SK(+) (Stratagene社)、pGEM-T (Promega社)、pAmp TM (Gibco-BRL社)などの市販のプラスミドベクターを用いることが出来る。宿主細胞の形質転換をするには、例えばファージベクターを使用したり、カルシウム法、ルビジウム/カルシウム法、カルシウム/マンガン法、TFB 高効率法、FSB 凍結コンピテント細胞法、迅速コロニー法、エレクトロポレーションなど当該分野

で知られた方法あるいはそれと実質的に同様な方法で行うことができる(D. Han ahan, J. Mol. Biol., 166: 557, 1983 など)。目的とするDNA を単離するためには、逆転写PCR(polymerase chain reaction coupled reverse transcription; RT-PCR)、RACE(rapid amplification of cDNA ends)を適用することが出来る。RACEは、例えば、M. A. Innis et al. ed., "PCR Protocols"(M. A. Frohman, "a guide to methods and applications"),pp. 28-38,Academic Press,New York(1990)などに記載された方法に従って行うことができる。

[0040]

DNA は、必要に応じてクローニングでき、例えば、プラスミド、 λファージ、コスミド、Plファージ、F因子、YAC などが利用できる。好ましくは λファージ由来のベクターが挙げられ、例えばCharon 4A、Charon 21A、 λgt10、 λgt11、 λDASHII、 λFIXII、 λEMBL3、 λZAPII TM(Stratagene社)などが利用できる。また、得られたDNA を、下記で詳しく説明するような適当なベクター、例えば、プラスミドpEX、pMAMneo、pKG5などのベクターに組込み、下記で詳しく説明するような適当な宿主細胞、例えば、大腸菌、酵母、CHO 細胞、COS 細胞などで発現させることができる。また、該DNA 断片は、そのままあるいは適当な制御配列を付加したDNA 断片として、または適当なベクターに組込み、そして動物に導入して、所定の遺伝子を発現するトランスジェニック動物を作成することができる。動物としては、哺乳動物が挙げられ、例えば、マウス、ラット、ウサギ、モルモット、ウシなどが挙げられる。好ましくは、マウスなどの動物の受精卵に該DNA 断片を導入して、トランスジェニック動物を作成することができる。所定の遺伝子産物の確認を、当該外来遺伝子をトランスフェクションした、293T細胞、COS-1 細胞などのそれに適した動物細胞などを用いて行うことができる。

外来遺伝子を哺乳動物などの動物細胞に導入する方法としては当該分野で知られた方法あるいはそれと実質的に同様な方法で行うことができ、例えばリン酸カルシウム法 (例えば、F. L. Graham et al., Virology, 52: 456, 1973など)、DEAE-デキストラン法 (例えば、D. Warden et al., J. Gen. Virol., 3: 371, 1968など)、エレクトロポレーション法 (例えば、E. Neumann et al., EMBO J, 1: 841, 1982 など)、マイクロインジェクション法、リボソーム法、ウイルス



[0041]

所定の遺伝子など(本発明で得られたDNA など)を組込むプラスミドとしては 遺伝子工学的に常用される宿主細胞(例えば、大腸菌、枯草菌等の原核細胞宿主 、酵母、293T細胞、CHO 細胞、COS 細胞等の真核細胞宿主、Sf21等の昆虫細胞宿 主)中で該DNA が発現できるプラスミドであればどのようなプラスミドでもよい 。もちろん、市販のキットや試薬に添付のものから選んで使用することもできる 。こうした配列内には、例えば選択した宿主細胞で発現するのに好適に修飾され たコドンが含まれていることができるし、制限酵素部位が設けられていることも できるし、目的とする遺伝子の発現を容易にするための制御配列、促進配列など 、目的とする遺伝子を結合するのに役立つリンカー、アダプターなど、さらには 抗生物質耐性などを制御したり、代謝を制御したりし、選別などに有用な配列(ハイブリドタンパク質や融合タンパク質をコードするものも含む)等を含んでい ることができる。好ましくは、適当なプロモーター、例えば大腸菌を宿主とする プラスミドでは、トリプトファンプロモーター(trp)、ラクトースプロモーター (lac)、トリプトファン・ラクトースプロモーター(tac)、リポプロテインプロ モーター(lpp) 、 λ ファージ P_L プロモーター等を、動物細胞を宿主とするプラ スミドでは、SV40レートプロモーター、MMTV LTRプロモーター、RSV LTR プロモ ーター、CMV プロモーター、SRαプロモーター等を、酵母を宿主とするプラスミ ドでは、GAL1、GAL10 プロモーター等を使用し得る。さらにCYC1、HIS3、ADH1, PGK, PHO5, GAPDH, ADC1, TRP1, URA3, LEU2, ENO, TP1, AOX1等の制御系を使用 することもできる。

[0042]

所望ポリペプチドをコードするDNA のトランスクリプションを促進するためエンハンサーをベクターに挿入することができ、そうしたエンハンサーとしてはプロモーターに働いてトランスクリプションを促進する作用を持つ、通常約10~100 bpの cis作用を持つエレメントのものが挙げられる。多くのエンハンサーが、

グロビン、エラスターゼ、アルブミン、 α - フェトプロテイン、インシュリンなどの哺乳動物遺伝子から知られている。代表的には、真核細胞感染性ウイルスから得られるエンハンサーが好適に使用でき、例えばレプリケーションオリジンのレート領域にあるSV40エンハンサー(100-270 bp),サイトメガロウイルスの初期プロモーターのエンハンサー,ポリオーマのレプリケーションオリジンのレート領域にあるエンハンサー,アデノウイルスのエンハンサーなどの例が挙げられる。また、必要に応じて、宿主にあったシグナル配列を付加することもでき、それらは当業者によく知られているものを使用できる。

[0043]

大腸菌を宿主とするプラスミドとしては、例えばpBR322、pUC18, pUC19, pUC1 18, pUC119, pSP64, pSP65, pTZ-18R/-18U, pTZ-19R/-19U, pGEM-3, pGEM-4, pG EM-3Z, pGEM-4Z, pGEM-5Zf(-), pBluescript KSTM (Stratagene社) などが挙げ られる。大腸菌での発現に適したプラスミドベクターとしては、例えばpAS, pKK 223 (Pharmacia社), pMC1403, pMC931, pKC30, pRSET-B (Invitrogen社) なども 挙げられる。動物細胞を宿主とするプラスミドとしては、例えばSV40ベクター、 ポリオーマ・ウイルスベクター、ワクシニア・ウイルスベクター、レトロウイル スベクターなどが挙げられ、具体的にはpcD, $pcD-SR\alpha$, CDM8, pCEV4, pME18S, pBC12BI, pSG5 (Stratagene社) などが挙げられる。酵母を宿主とするプラスミ ドとしては、YIp型ベクター、YEp型ベクター、YRp型ベクター、YCp型ベクターな どが挙げられ、例えばpGPD-2などが挙げられる。宿主細胞としては、宿主細胞が 大腸菌の場合、例えば大腸菌K12 株に由来するものが挙げられ、例えばNM533, X L1-Blue, C600, DH1, DH5, DH11S, DH12S, DH5 α , DH10B, HB101, MC1061, JM10 9, STBL2, B834株由来としては、BL21(DE3)pLysSなどが挙げられる。宿主細胞が 酵母の場合、例えば Saccharomyces cerevisiae, Schizosaccharomyces prombe, Pichia pastoris, Kluyveromyces 株, Candida, Trichoderma reesia, その他 の酵母株などが挙げられる。

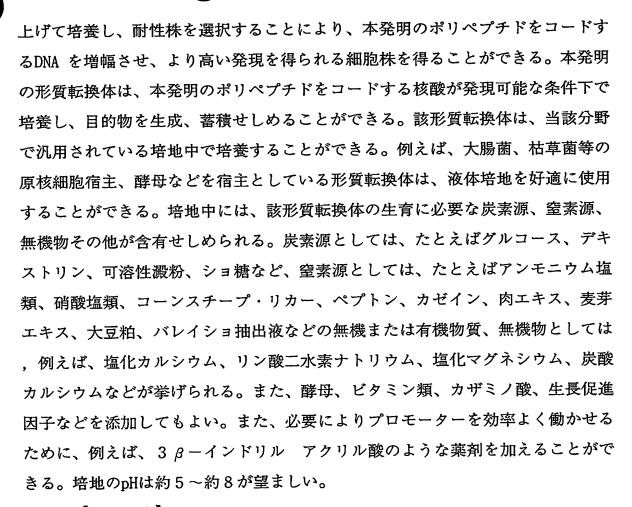
[0044]

宿主細胞が動物細胞の場合、例えばアフリカミドリザル線維芽細胞由来のCOS-7 細胞、COS-1 細胞、CV-1細胞、ヒト腎細胞由来 293細胞、ヒト表皮細胞由来A4

31細胞、ヒト結腸由来 205細胞、マウス線維芽細胞由来のCOP 細胞、MOP 細胞、 WOP 細胞、チャイニーズ・ハムスター細胞由来のCHO 細胞、CHO DHFR- 細胞、ヒ トHeLa細胞、マウス細胞由来C127細胞、マウス細胞由来NIH 3T3 細胞、マウスL 細胞、9BHK、HL-60 、U937、HaK 、Jurkat細胞、その他の形質転換されて得られ たセルライン、通常の二倍体細胞、インビトロの一次培養組織から誘導された細 胞株などが挙げられる。昆虫細胞としては、カイコ核多角体病ウイルス (Bombyx) mori nuclear polyhedrosis virus)、それに由来するものあるいはその他の適 切なものをベクターとし、Spodoptera frugiperda (caterpillar), Aedes aegyp ti (mosquito), Aedes albopictus (mosquito), Drosophila melangaster (frui tfly), カイコ幼虫あるいはカイコ培養細胞、例えばBM-N細胞などを用いること が挙げられる (例えば、Luckow et al., Bio/Technology, 6, 47-55 (1988); Se tlow, J. K. et al. (eds.), Genetic Engineering, Vol. 8, pp. 277-279, Plen um Publishing, 1986; Maeda et al., Nature, 315, pp.592-594 (1985)). Agr obacterium tumefaciensなどを利用して、植物細胞を宿主細胞として使用するこ とも可能であり、それに適するベクターと共に、それらは当該分野で広く知られ ている。本発明の遺伝子工学的手法においては、当該分野で知られたあるいは汎 用されている制限酵素、逆転写酵素、DNA 断片をクローン化するのに適した構造 に修飾したりあるいは変換するための酵素であるDNA 修飾・分解酵素、DNA ポリ メラーゼ、末端ヌクレオチジルトランスフェラーゼ、DNA リガーゼなどを用いる ことが出来る。制限酵素としては、例えば、R. J. Roberts, Nucleic Acids Res ., 13: r165, 1985; S. Linn et al. ed. Nucleases, p. 109, Cold Spring Har bor Lab., Cold Spring Harbor, New York, 1982; R. J. Roberts, D. Macelis, Nucleic Acids Res., 19: Suppl. 2077, 1991などに記載のものが挙げられる。

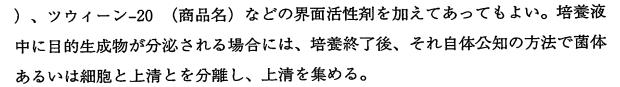
[0045]

本発明に従い、ポリペプチド(又はタンパク質)をコードする核酸を含有する 発現ベクターで形質転換された形質転換体は、必要に応じて適当な選択マーカー を用い、繰り返しクローニングを行うことにより、高い発現能を安定して有する 細胞株を得ることができる。例えば、宿主細胞として動物細胞を用いた形質転換 体において、dhfr遺伝子を選択マーカーとして利用した場合、MTX 濃度を徐々に



[0046]

培養は、例えば大腸菌では通常約15~約45℃で約3~約75時間行い、必要により、通気や攪拌を加えることもできる。宿主が動物細胞である形質転換体を培養する際、培地としては、たとえば約5~約20%の胎児牛血清を含むMEM 培地、PR MI1640培地、DMEM培地などが用いられる。pHは約6~約8であるのが好ましい。培養は通常約30~約40℃で約15~約72時間行い、必要に応じて通気や攪拌を加える。所定の遺伝子産物を発現している形質転換体はそのまま利用可能であるが、その細胞ホモジュネートとしても利用できるが、所定の遺伝子産物を単離して用いることもできる。上記培養細胞から抽出するに際しては、培養後、公知の方法で菌体あるいは細胞を集め、これを適当な緩衝液に懸濁し、超音波、リゾチームおよび/または凍結融解などによって菌体あるいは細胞を破壊したのち、遠心分離やろ過により粗抽出液を得る方法などを適宜用いることができる。緩衝液の中には尿素や塩酸グアニジンなどのタンパク質変性剤や、トリトン X-100 (商品名

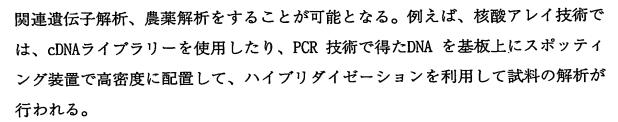


[0047]

このようにして得られた培養上清、あるいは抽出液中に含まれる目的生成物は 、自体公知の分離・精製法を適切に組み合わせてその精製を行なうことができ、 例えば硫酸アンモニウム沈殿法などの塩析、セファデックスなどによるゲルろ過 法、例えばジエチルアミノエチル基あるいはカルボキシメチル基などを持つ担体 などを用いたイオン交換クロマトグラフィー法、例えばブチル基、オクチル基、 フェニル基など疎水性基を持つ担体などを用いた疎水性クロマトグラフィー法、 色素ゲルクロマトグラフィー法、電気泳動法、透析、限外ろ過法、アフィニティ ・クロマトグラフィー法、高速液体クロマトグラフィー法などにより精製して得 ることができる。好ましくは、ポリアクリルアミドゲル電気泳動、リガンドなど を固定化したアフィニティー・クロマトグラフィーなどで処理し精製分離処理で きる。例えば、ゼラチンーアガロース・アフィニティー・クロマトグラフィー、 ヘパリンーアガロース・クロマトグラフィーなどが挙げられる。得られたタンパ ク質(ペプチドあるいはポリペプチドを包含していてよい)は、それを酵素免疫 測定法など知られた手法で、適当な担体あるいは固相に結合せしめて固相化する ことができる。固相化タンパク質、固相化ペプチドは、便利に結合アッセイや物 質のスクリーニングに使用できる。

[0048]

本明細書中で開示した関連したタンパク質、そのフラグメント、さらにはDN A を含めた核酸(mRNA やオリゴヌクレオチドを含む) は、それらを単独あるいは有機的に使用し、更にはアンチセンス技術、モノクローナル抗体を含めた抗体、トランスジェニク動物などとも適宜組合わせて、ゲノミックス及びプロテオミックス技術に応用できる。また、二本鎖RNA (dsRNA) を使用してのRNAi (RNA interference) 技術への応用の途もある。かくして、一塩基多型(SNP; single nucleotide polymorphisms)を中心とした遺伝子多型解析、核酸アレイ、タンパク質アレイを使用した遺伝子発現解析、遺伝子機能解析、タンパク質問相互作用解析、



[0049]

該アレイ化は、針あるいはピンを使用して、あるいはインクジェトプリンティ ング技術などでもって、スライドガラス、シリコン板、プラスチックプレートな どの基板のそれぞれ固有の位置にDNA が付着せしめられることによりそれを実施 することができる。該核酸アレイ上でのハイブリダイゼーションの結果得られる シグナルを観察してデータを取得する。該シグナルは、螢光色素などの標識(例 えば、Cy3, Cy5, BODIPY, FITC, Alexa Fluor dyes (商品名), Texas red (商品 名)など)より得られるものであってよい。検知にはレーザースキャナーなどを 利用することもでき、得られたデータは適当なアルゴリズムに従ったプログラム を備えたコンピューターシステムで処理されてよい。また、タンパク質アレイ技 術では、タグを付された組換え発現タンパク質産物を利用してよく、二次元電気 泳動(2-DE)、酵素消化フラグメントを含めての質量分析 (MS)(これにはエレクト ロスプレーイオン化法(electrospray ionization: ESI), マトリックス支援レー ザー脱離イオン化法(matrix-assisted laser desorption/ionization: MALDI)な どの技術が含まれ、MALDI-TOF 分析計、ESI-3 連四重極分析計、ESI-イオントラ ップ分析計などを使用してよい)、染色技術、同位体標識及び解析、画像処理技 術などが利用されることができる。したがって、本発明には上記p30 及びその関 連類縁体・誘導体など及びそれに対する抗体に関連したソフトウエア、データベ ースなども含まれてよい。

[0050]

所定のDNA (例えば、p30あるいはRap1をコードするDNA)を対象動物に転移させるにあたっては、それをDNA 断片としてあるいは該DNA を動物細胞で発現させうるプロモーターの下流に結合して用いるのが一般に有利である。たとえば、マウスに当該DNA を導入する場合、これと相同性が高い動物由来の当該DNA を動物細胞で発現させうる各種プロモーターの下流に結合した遺伝子コンストラクトを

、対象動物の受精卵、たとえばマウス受精卵へマイクロインジェクションすることによってそのタンパク質を高産生する遺伝子導入(トランスジェニック)マウスを作出できる。マウスとしては、特に純系のマウスに限定されないが、例えば、C57BL/6 、Balb/C、C3H 、(C57BL/6 ×DBA/2) $F_1(BDF_1)$ などが挙げられる。このプロモーターとしては、例えばウイルス由来プロモーター、メタロチオネイン等のユビキタスな発現プロモーターなどが好ましく使用しうる。また該DNA を導入する場合、組換えレトロウイルスに組み換えて、それを用いて行うこともできる。好適には対象DNA を導入されたマウス受精卵は、例えば、ICR のような仮親のマウスを使用して生育せしめることができる。

受精卵細胞段階における当該DNA (例えば、p30あるいはRap1をコードするDNA)の転移は、対象動物の胚芽細胞および体細胞の全てに存在するように確保される。DNA 転移後の作出動物の胚芽細胞において当該タンパク質をコードするDNA が存在することは、作出動物の子孫が全てその胚芽細胞および体細胞の全てに該タンパク質をコードするDNA を有することを意味する。遺伝子を受け継いだこの種の動物の子孫はその胚芽細胞および体細胞の全てにおいて、該タンパク質を発現できる可能性を有している。

[0051]

該DNA 導入動物は、交配により遺伝子を安定に保持することを確認して、該DN A 保有動物として通常の飼育環境で飼育継代を行うことができる。さらに、目的 DNA を保有する雌雄の動物を交配することにより、導入遺伝子を相同染色体の両方に持つホモザイゴート動物を取得し、この雌雄の動物を交配することによりすべての子孫が該DNA を有するように繁殖継代することができる。該DNA が導入された動物は、該タンパク質が高発現させられているので、該タンパク質に対する阻害剤(インヒビター)のスクリーニング用の動物などとして有用である。また当該遺伝子の発現を阻害することのできるアンチセンス オリゴヌクレオチド、例えば、アンチセンスDNA などのスクリーニング用の動物などとして有用である

この遺伝子導入動物を、組織培養のための細胞源として使用することもできる。例えば、遺伝子導入マウスの組織中のDNA もしくはRNA を直接分析するかある

いは遺伝子により発現されたタンパク質・組織を分析することにより、例えばp3 0 に関連したタンパク質について分析することができる。該タンパク質を産生する組織の細胞を標準組織培養技術により培養し、これらを使用して、たとえば脳、胸腺、血管内皮細胞などの血管細胞、血液細胞、精巣、脳、腸、腎臓やその他の組織由来の細胞についてその機能を研究することができる。また、その細胞を用いることにより、たとえば各種組織の機能を高めるような医薬開発に資することも可能である。また、高発現細胞株があれば、そこから、当該タンパク質を単離精製することも可能である。トランスジェニック マウスなどに関連した技術は、例えば、Brinster、R. L., et al.,; Proc. Natl. Acad. Sci. USA, 82: 44 38, 1985; Costantini, F. & Jaenisch, R. (eds.): Genetic manipulation of the early mammalian embryo, Cold Spring Harbor Laboratory, 1985 などの文献に記載の方法あるいはそこに引用された文献に記載の方法、さらにはそれらの改変法により行うことができる。

[0052]

所定の遺伝子(例えば、p30 やRaplに相当するマウスタンパク質をコードする DNA)に変異をもち、マウスの当該タンパク質を全く発現しない変異マウス(ノックアウトマウス)を作出することができる。たとえば、該遺伝子の翻訳開始コドンの前後4kb を含むおよそ8kb のゲノムDNA の中央近傍に位置し翻訳開始コドンに近いエキソンにneo 耐性遺伝子-polyA付加シグナルからなる遺伝子カセットを挿入した変異遺伝子を持つターゲティングベクターを構築することができる。挿入する遺伝子カセットはneo 耐性遺伝子カセット以外にDT-Aカセット、tkカセット、lacZカセットなどが挙げられる。ターゲティングベクターを直鎖状に開き、樹立したマウス胚性幹細胞(embryonic stem cells: ES細胞)にエレクトロポレーションで導入、さらに培養してneo 耐性を獲得したES細胞を選別する。ES細胞は129、C57BL/6、F1(C57BL/6×CBA)マウスなどのマウス系統から選択して調製することができる。neo 耐性を獲得したES細胞は、マウスの当該遺伝子領域において遺伝子カセットを挿入したターゲティングベクターと相同組換えを起こしていると想定され、少なくともマウスの該遺伝子アレルのうち一つは破壊され、マウスの該タンパク質を正常に発現できなくなる。選別には挿入した遺伝子カセッ

トによりそれぞれ適当な方法が選択され、また、変異の導入はPCR 、サザンハイブリダイゼーションあるいはノーザンハイブリダイゼーションなどの方法を用いて確認することができる。

[0053]

変異を導入したES細胞は、C57BL/6、BALB/c、ICR マウスなどから取り出した8細胞期胚に注入、1日培養し胚盤胞に発生したものをICR のような仮親に移植することで個体まで生育させることができる。生まれる子マウスは変異をもつES細胞と正常な宿主胚に由来するキメラマウスで、ES細胞に由来する細胞がどの程度含まれるかは個体の毛色で判断する。従って、ES細胞と宿主胚は毛色の異なった系統の組合わせが望ましい。得られたキメラマウスの変異はヘテロであり、これらを適宜交配することでホモ変異マウスを得ることができる。このようにして得られたホモ変異マウスは生殖細胞および体細胞の全てにおいて、マウスの当該遺伝子のみが破壊され、マウスの対応タンパク質を全く発現せず、繁殖継代される子孫もまた同様の表現系をもつ。

このノックアウトマウスは正常マウスとの比較において、発生、成長、生殖、老化および死など個体のライフサイクルにおける当該タンパク質の役割や各臓器、組織における該タンパク質の機能を解析するのに有用である。また、p30 やRaplの生物活性に関連した医薬品開発にも応用できる。ノックアウトマウスはこれらモデル動物としてだけではなく、組織培養のための細胞源として使用することもでき、細胞レベルでの当該タンパク質(遺伝子)の機能解析などに供することができる。ノックアウトマウス等に関連した技術は、例えば、Mansour, S. L., et al.,; Nature, 336: 348-352, 1988; Joyner, A. L., ed.; Gene targeting, IRL Press, 1993; 相沢慎一, ジーンターゲティングES細胞を用いた変異マウスの作成, 羊土社, 1995などの文献に記載の方法あるいはそこに引用された文献に記載の方法、さらにはそれらの改変法により行うことができる。

[0054]

本明細書中、「抗体」との用語は、広義の意味で使用されるものであってよく、所望のp30 タンパク質、その構成ポリペプチド及び関連ペプチド断片に対するモノクローナル抗体の単一のものや各種エピトープに対する特異性を持つ抗体

組成物であってよく、また1価抗体または多価抗体並びにポリクローナル抗体及びモノクローナル抗体を含むものであり、さらに天然型(intact)分子並びにそれらのフラグメント及び誘導体も表すものであり、F(ab')2, Fab' 及びFab といったフラグメントを包含し、さらに少なくとも二つの抗原又はエピトープ (epitope)結合部位を有するキメラ抗体若しくは雑種抗体、又は、例えば、クワドローム (quadrome),トリオーム(triome)などの二重特異性組換え抗体、種間雑種抗体、抗イディオタイプ抗体、さらには化学的に修飾あるいは加工などされてこれらの誘導体と考えられるもの、公知の細胞融合又はハイブリドーマ技術や抗体工学を適用したり、合成あるいは半合成技術を使用して得られた抗体、抗体生成の観点から公知である従来技術を適用したり、DNA 組換え技術を用いて調製される抗体、本明細書で記載し且つ定義する標的抗原物質あるいは標的エピトープに関して中和特性を有したりする抗体又は結合特性を有する抗体を包含していてよい。特に好ましい本発明の抗体は、p30 のN 末端側の領域から選択されたポリペプチドを特異的に識別できるものが挙げられる。

[0055]

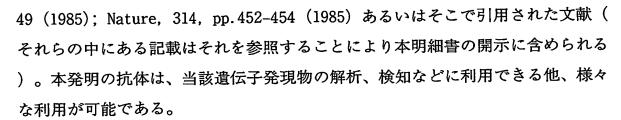
抗原物質に対して作製されるモノクローナル抗体は、培養中の一連のセルラインにより抗体分子の産生を提供することのできる任意の方法を用いて産生される。修飾語「モノクローナル」とは、実質上均質な抗体の集団から得られているというその抗体の性格を示すものであって、何らかの特定の方法によりその抗体が産生される必要があるとみなしてはならない。個々のモノクローナル抗体は、自然に生ずるかもしれない変異体が僅かな量だけ存在しているかもしれないという以外は、同一であるような抗体の集団を含んでいるものである。モノクローナル抗体は、高い特異性を持ち、それは単一の抗原性をもつサイトに対して向けられているものである。異なった抗原決定基(エピトープ)に対して向けられた種々の抗体を典型的には含んでいる通常の(ポリクローナル)抗体調製物と対比すると、それぞれのモノクローナル抗体は当該抗原上の単一の抗原決定基に対して向けられているものである。その特異性に加えて、モノクローナル抗体は、ハイブリドーマ培養により合成され、他のイムノグロブリン類の夾雑がないあるいは少ない点でも優れている。モノクローナル抗体は、ハイブリッド抗体及びリコンビ

ナント抗体を含むものである。それらは、所望の生物活性を示す限り、その由来やイムノグロブリンクラスやサブクラスの種別に関わりなく、可変領域ドメインを定常領域ドメインで置き換えたり、あるいは軽鎖を重鎖で置き換えたり、ある種の鎖を別の種の鎖でもって置き換えたり、あるいはヘテロジーニアスなタンパク質と融合せしめたりして得ることができる(例えば、米国特許第4816567号; Monoclonal Antibody Production Techniques and Applications, pp.79–97, Marcel Dekker, Inc., New York, 1987など)。

モノクローナル抗体を製造する好適な方法の例には、ハイブリドーマ法(G. Kohler and C. Milstein, Nature, 256, pp.495-497 (1975)); ヒトB細胞ハイブリドーマ法(Kozbor et al., Immunology Today, 4, pp.72-79 (1983); Kozbor, J. Immunol., 133, pp.3001 (1984); Brodeur et al., Monoclonal Antibody Production Techniques and Applications, pp.51-63, Marcel Dekker, Inc., New York (1987); トリオーマ法; EBV-ハイブリドーマ法(Cole et al., Monoclonal Antibodies and Cancer Therapy, Alan R. Liss, Inc., pp.77-96 (1985))(ヒトモノクローナル抗体を産生するための方法); 米国特許第4946778 号(単鎖抗体の産生のための技術)が挙げられる他、抗体に関して以下の文献が挙げられる:

[0056]

S. Biocca et al., EMBO J, 9, pp. 101-108 (1990); R.E. Bird et al., Science, 242, pp. 423-426 (1988); M.A. Boss et al., Nucl. Acids Res., 12, pp. 37 91-3806 (1984); J. Bukovsky et al., Hybridoma, 6, pp. 219-228 (1987); M. DAINO et al., Anal. Biochem., 166, pp. 223-229 (1987); J.S. Huston et al., Proc. Natl. Acad. Sci. USA, 85, pp. 5879-5883 (1988); P.T. Jones et al., Nature, 321, pp. 522-525 (1986); J.J. Langone et al. (ed.), "Methods in Enzymology", Vol. 121 (Immunochemical Techniques, Part I: Hybridoma Technology and Monoclonal Antibodies), Academic Press, New York (1986); S. Morrison et al., Proc. Natl. Acad. Sci. USA, 81, pp. 6851-6855 (1984); V. T. Oi et al., BioTechniques, 4, pp. 214-221 (1986); L. Riechmann et al., Nature, 332, pp. 323-327 (1988); A. Tramontano et al., Proc. Natl. Acad. Sci. USA, 83, pp. 6736-6740 (1986); C. Wood et al., Nature, 314, pp. 446-4



[0057]

例えば、当該モノクローナル抗体は、それらが所望の生物活性を示す限り、重鎖及び/又は軽鎖の一部が特定の種から誘導される又は特定の抗体クラス若しくはサブクラスに属する抗体の対応配列と同一又はホモローガスであるが、一方、鎖の残部は、別の種から誘導される又は別の抗体クラス若しくはサブクラスに属する抗体の対応配列と同一又はホモローガスである、「キメラ」抗体(免疫グロブリン)を特に包含する(米国特許第4816567 号明細書; Morrison et al., Proc. Natl. Acad. Sci. USA, 81, pp.6851-6855 (1984))。

以下、モノクローナル抗体を例に挙げて、抗体の作製につき詳しく説明する。本発明のモノクローナル抗体は、ミエローマ細胞を用いての細胞融合技術(例えば、G. Kohler and C. Milstein, Nature, 256, pp.495-497 (1975))など)を利用して得られたモノクローナル抗体であってよく、例えば次のような工程で作製できる。

- 1. 免疫原性抗原の調製
- 2. 免疫原性抗原による動物の免疫
- 3. ミエローマ細胞(骨髄腫細胞)の調製
- 4. 抗体産生細胞とミエローマ細胞との細胞融合
- 5. ハイブリドーマ (融合細胞) の選択及びモノクローン化
- 6. モノクローナル抗体の製造

[0058]

1. 免疫原性抗原の調製

抗原としては、上記で記載してあるように、当該p30 ポリペプチド又はそれから誘導された断片を単離したものを用いることもできるが、決定された当該p30 タンパク質のアミノ酸配列情報を基に、適当なオリゴペプチドを化学合成しそれを抗原として利用することができる。代表的には図1に存在するアミノ酸残基の

うちの連続した少なくとも5個のアミノ酸を有するペプチドが挙げられる。例えば特徴的な配列、例えばN-末端側などのアミノ酸配列から適当な部分を選ぶことも挙げられる。

抗原は、そのまま適当なアジュバントと混合して動物を免疫するのに使用できるが、免疫原性コンジュゲートなどにしてもよい。例えば、免疫原として用いる抗原は、当該タンパク質を断片化したもの、あるいはそのアミノ酸配列に基づき特徴的な配列領域を選び、ポリペプチドをデザインして化学合成して得られた合成ポリペプチド断片であってもよい。また、その断片を適当な縮合剤を介して種々の担体タンパク質類と結合させてハプテンータンパク質の如き免疫原性コンジュゲートとし、これを用いて特定の配列のみと反応できる(あるいは特定の配列のみを認識できる)モノクローナル抗体をデザインするのに用いることもできる。デザインされるポリペプチドには予めシステイン残基などを付加し、免疫原性コンジュゲートの調製を容易にできるようにしておくことができる。担体タンパク質類と結合させるにあたっては、担体タンパク質類はまず活性化されることができる。こうした活性化にあたり活性化結合基を導入することが挙げられる。

活性化結合基としては、(1) 活性化エステルあるいは活性化カルボキシル基、 例えばニトロフェニルエステル基、ペンタフルオロフェニルエステル基、1-ベン ゾトリアゾールエステル基、N-スクシンイミドエステル基など、(2) 活性化ジチオ基、例えば2-ピリジルジチオ基などが挙げられる。担体タンパク質類としては、キーホール・リンペット・ヘモシアニン(KLH)、牛血清アルブミン(BSA)、卵白アルブミン、グロブリン、ポリリジンなどのポリペプタイド、細菌菌体成分、 例えばBCG などが挙げられる。

[0059]

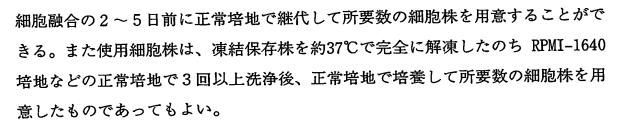
2. 免疫原性抗原による動物の免疫

免疫は、当業者に知られた方法により行うことができ、例えば村松繁、他編、 実験生物学講座 14 、免疫生物学、丸善株式会社、昭和60年、日本生化学会編、 続生化学実験講座 5 、免疫生化学研究法、東京化学同人、1986年、日本生化学会 編、新生化学実験講座 12 、分子免疫学 III、抗原・抗体・補体、東京化学同人 、1992年などに記載の方法に準じて行うことができる。免疫化剤を(必要に応じ アジュバントと共に)一回又はそれ以上の回数哺乳動物に注射することにより免 疫化される。代表的には、該免疫化剤及び/又はアジュバントを哺乳動物に複数 回皮下注射あるいは腹腔内注射することによりなされる。免疫化剤は、上記抗原 ペプチドあるいはその関連ペプチド断片を含むものが挙げられる。免疫化剤は、 免疫処理される哺乳動物において免疫原性であることの知られているタンパク質 (例えば上記担体タンパク質類など) とコンジュゲートを形成せしめて使用して もよい。アジュバントとしては、例えばフロイント完全アジュバント、リビ(Rib i)アジュバント、百日咳ワクチン、BCG、リピッドA、リポソーム、水酸化アル ミニウム、シリカなどが挙げられる。免疫は、例えばBALB/cなどのマウス、ハム スター、その他の適当な動物を使用して行われる。抗原の投与量は、例えばマウ スに対して約1~約400 µg/動物で、一般には宿主動物の腹腔内や皮下に注射し 、以後1~4週間おきに、好ましくは1~2週間ごとに腹腔内、皮下、静脈内あ るいは筋肉内に追加免疫を2~10回程度反復して行う。免疫用のマウスとしては BALB/c系マウスの他、BALB/c系マウスと他系マウスとのF1マウスなどを用いるこ ともできる。必要に応じ、抗体価測定系を調製し、抗体価を測定して動物免疫の 程度を確認できる。本発明の抗体は、こうして得られ免疫された動物から得られ たものであってよく、例えば、抗血清、ポリクローナル抗体等を包含する。

[0060]

3. ミエローマ細胞(骨髄腫細胞)の調製

細胞融合に使用される無限増殖可能株(腫瘍細胞株)としては免疫グロブリンを産生しない細胞株から選ぶことができ、例えば P3-NS-1-Ag4-1 (NS-1, Eur. J. Immunol., 6: 511-519, 1976)、SP-2/0-Ag14 (SP-2, Nature, 276: 269 ~270,1978)、マウスミエローマ MOPC-21セルライン由来のP3-X63-Ag8-U1 (P3U1, Curr. topics Microbiol. Immunol., 81: 1-7, 1978)、P3-X63-Ag8 (X63, Nature, 256: 495-497, 1975)、P3-X63-Ag8-653 (653, J. Immunol., 123: 1548-1550, 1979)などを用いることができる。8-アザグアニン耐性のマウスミエローマ細胞株はダルベッコMEM 培地(DMEM培地)、RPMI-1640培地などの細胞培地に、例えばペニシリン、アミカシンなどの抗生物質、牛胎児血清(FCS)などを加え、さらに8-アザグアニン (例えば5~45μg/ml)を加えた培地で継代されるが、



[0061]

4. 抗体産生細胞とミエローマ細胞との細胞融合

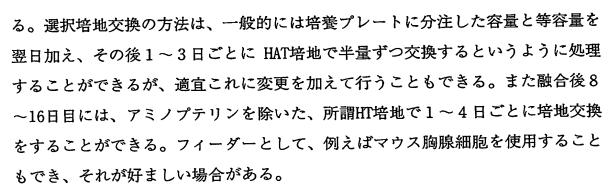
上記2. の工程に従い免疫された動物、例えばマウスは最終免疫後、2~5日 後にその脾臓が摘出され、それから脾細胞懸濁液を得る。脾細胞の他、生体各所 のリンパ節細胞を得て、それを細胞融合に使用することもできる。こうして得ら れた脾細胞懸濁液と上記3. の工程に従い得られたミエローマ細胞株を、例えば 最小必須培地(MEM培地)、DMEM培地、RPMI-1640 培地などの細胞培地中に置き、 細胞融合剤、例えばポリエチレングリコールを添加する。細胞融合剤としては、 この他各種当該分野で知られたものを用いることができ、この様なものとしては 不活性化したセンダイウイルス(HVJ: Hemagglutinating Virus of Japan)なども 挙げられる。好ましくは、例えば30~60%のポリエチレングリコールを 0.5~2 ml加えることができ、分子量が 1,000~8,000 のポリエチレングリコールを用い ることができ、さらに分子量が 1,000~4,000 のポリエチレングリコールがより 好ましく使用できる。融合培地中でのポリエチレングリコールの濃度は、例えば 30~60%となるようにすることが好ましい。必要に応じ、例えばジメチルスルホ キシドなどを少量加え、融合を促進することもできる。融合に使用する脾細胞(リンパ球): ミエローマ細胞株の割合は、例えば 1:1~20:1とすることが挙げら れるが、より好ましくは 4:1~7:1 とすることができる。

融合反応を1~10分間行い、次にRPMI-1640 培地などの細胞培地を加える。融合反応処理は複数回行うこともできる。融合反応処理後、遠心などにより細胞を分離した後選択用培地に移す。

[0062]

5. ハイブリドーマ(融合細胞)の選択及びモノクローン化

選択用培地としては、例えばヒポキサンチン、アミノプテリン及びチミジンを含む、FCS 含有MEM 培地、RPMI-1640 培地などの培地、所謂 HAT培地が挙げられ



ハイブリドーマの増殖のさかんな培養ウェルの培養上清を、例えば放射免疫分析(RIA)、酵素免疫分析(ELISA)、蛍光免疫分析(FIA)などの測定系、あるいは蛍光惹起細胞分離装置(FACS)などで、所定の断片ペプチドを抗原として用いたり、あるいは標識抗マウス抗体を用いて目的抗体を測定するなどして、スクリーニングしたりする。

目的抗体を産生しているハイブリドーマをクローニングする。クローニングは、寒天培地中でコロニーをピック・アップするか、あるいは限界希釈法によりなされうる。限界希釈法でより好ましく行うことができる。クローニングは複数回行うことが好ましい。

[0063]

6. モノクローナル抗体の製造

得られたハイブリドーマ株は、FCS 含有MEM 培地、RPMI-1640 培地などの適当な増殖用培地中で培養し、その培地上清から所望のモノクローナル抗体を得ることが出来る。大量の抗体を得るためには、ハイブリドーマを腹水化することが挙げられる。この場合ミエローマ細胞由来の動物と同系の組織適合性動物の腹腔内に各ハイブリドーマを移植し、増殖させるか、あるいは例えばヌード・マウスなどに各ハイブリドーマを移植し、増殖させ、該動物の腹水中に産生されたモノクローナル抗体を回収して得ることが出来る。動物はハイブリドーマの移植に先立ち、プリスタン(2,6,10,14-テトラメチルペンタデカン)などの鉱物油を腹腔内投与しておくことができ、その処理後、ハイブリドーマを増殖させ、腹水を採取することもできる。腹水液はそのまま、あるいは従来公知の方法、例えば硫酸アンモニウム沈殿法などの塩析、セファデックスなどによるゲルろ過法、イオン交換クロマトグラフィー法、電気泳動法、透析、限外ろ過法、アフィニティ・クロ



マトグラフィー法、高速液体クロマトグラフィー法などにより精製してモノクローナル抗体として用いることができる。好ましくは、モノクローナル抗体を含有する腹水は、硫安分画した後、DEAEーセファロースの如き、陰イオン交換ゲル及びプロテインAカラムの如きアフィニティ・カラムなどで処理し精製分離処理できる。特に好ましくは抗原又は抗原断片(例えば合成ペプチド、組換え抗原タンパク質あるいはペプチド、抗体が特異的に認識する部位など)を固定化したアフィニティ・クロマトグラフィー、プロテインAを固定化したアフィニティ・クロマトグラフィー、ピドロキシアパタイト・クロマトグラフィーなどが挙げられる

[0064]

また、トランスジェニックマウス又はその他の生物、例えば、その他の哺乳動物は、本発明の免疫原ポリペプチド産物に対するヒト化抗体等の抗体を発現するのに用いることができる。

またこうして大量に得られた抗体の配列を決定したり、ハイブリドーマ株から得られた抗体をコードする核酸配列を利用して、遺伝子組換え技術により抗体を作製することも可能である。当該モノクローナル抗体をコードする核酸は、例えばマウス抗体の重鎖や軽鎖をコードしている遺伝子に特異的に結合できるオリゴヌクレオチドプローブを使用するなどの慣用の手法で単離し配列決定することができる。一旦単離されたDNAは、上記したようにして発現ベクターに入れ、CHO, COSなどの宿主細胞に入れることができる。該DNAは、例えばホモジーニアスなマウスの配列に代えて、ヒトの重鎖や軽鎖の定常領域ドメインをコードする配列に置換するなどして修飾することが可能である(Morrison et al., Proc. Natl. Acad. Sci. USA, 81: 6581, 1984)。かくして所望の結合特異性を有するキメラ抗体やハイブリッド抗体も調製することが可能である。また、抗体は、下記するような縮合剤を用いることを含めた化学的なタンパク質合成技術を適用して、キメラ抗体やハイブリッド抗体を調製するなどの修飾をすることも可能である。

ヒト化抗体は、当該分野で知られた技術により行うことが可能である(例えば、Jones et al., Nature, 321: pp.522-525 (1986); Riechmann et al., Nature, 332: pp.323-327 (1988); Verhoeyen et al., Science, 239: pp.1534-1536 (

1988))。ヒトモノクローナル抗体も、当該分野で知られた技術により行うことが可能で、ヒトモノクローナル抗体を生産するためのヒトミエローマ細胞やヒト・マウスへテロミエローマ細胞は当該分野で知られている(Kozbor, J. Immunol., 133, pp.3001 (1984); Brodeur et al., Monoclonal Antibody Production Tec hniques and Applications, pp.51-63, Marcel Dekker, Inc., New York(1987))。バイスペシフィックな抗体を製造する方法も当該分野で知られている(Mill stein et al., Nature, 305: pp.537-539 (1983); W093/08829; Traunecker et al., EMBO J., 10: pp.3655-3659 (1991); Suresh et al., "Methods in Enzymo logy", Vol. 121, pp.210 (1986))。

[0065]

さらにこれら抗体をトリプシン、パパイン、ペプシンなどの酵素により処理して、場合により還元して得られるFab、Fab'、F(ab') $_2$ といった抗体フラグメントにして使用してもよい。

抗体は、既知の任意の検定法、例えば競合的結合検定、直接及び間接サンドイッチ検定、及び免疫沈降検定に使用することができる(Zola, Monoclonal Antibodies: A Manual of Techniques, pp.147-158(CRC Press, Inc., 1987)。

抗体を検出可能な原子団にそれぞれコンジュゲートするには、当分野で知られる任意の方法を使用することができ、例えば、David et al., Biochemistry, 13 巻, 1014-1021 頁 (1974); Pain et al, J. Immunol. Meth., 40: pp. 219-231 (1981);及び "Methods in Enzymology", Vol. 184, pp. 138-163 (1990) により記載の方法が挙げられる。標識物を付与する抗体としては、IgG 画分、更にはペプシン消化後還元して得られる特異的結合部Fab'を用いることができる。これらの場合の標識物の例としては、下記するように酵素(ペルオキシダーゼ、アルカリホスファターゼあるいは β -D- ガラクトシダーゼなど)、化学物質、蛍光物質あるいは放射性同位元素などがある。

[0066]

本発明での検知・測定は、イムノ染色、例えば組織あるいは細胞染色、イムノアッセイ、例えば競合型イムノアッセイまたは非競合型イムノアッセイで行うことができ、ラジオイムノアッセイ、ELISA などを用いることができ、B-F分離を

行ってもよいし、あるいは行わないでその測定を行うことができる。好ましくは 放射免疫測定法や酵素免疫測定法であり、さらにサンドイッチ型アッセイが挙げ られる。例えばサンドイッチ型アッセイでは、一方を本発明の当該タンパク質及 びその関連ペプチド断片に対する抗体とし、他方を当該タンパク質のN-末端側残 基に対する抗体とし、そして一方を検出可能に標識化する。同じ抗原を認識でき る他の抗体を固相に固定化する。検体と標識化抗体及び固相化抗体を必要に応じ 順次反応させるためインキュベーション処理し、ここで非結合抗体を分離後、標 識物を測定する。測定された標識の量は抗原、すなわち当該ポリペプチド断片抗 原の量と比例する。このアッセイでは、不溶化抗体や、標識化抗体の添加の順序 に応じて同時サンドイッチ型アッセイ、フォワード (forward)サンドイッチ型ア ッセイあるいは逆サンドイッチ型アッセイなどと呼ばれる。例えば洗浄、撹拌、 震盪、ろ過あるいは抗原の予備抽出等は、特定の状況のもとでそれら測定工程の 中で適宜採用される。特定の試薬、緩衝液等の濃度、温度あるいはインキュベー ション処理時間などのその他の測定条件は、検体中の抗原の濃度、検体試料の性 質等の要素に従い変えることができる。当業者は通常の実験法を用いながら各測 定に対して有効な最適の条件を適宜選定して測定を行うことが出来る。

[0067]

抗原あるいは抗体を固相化できる多くの担体が知られており、本発明ではそれらから適宜選んで用いることができる。担体としては、抗原抗体反応などに使用されるものが種々知られており、本発明においても勿論これらの公知のものの中から選んで使用できる。特に好適に使用されるものとしては、例えばガラス、例えば活性化ガラス、多孔質ガラス、シリカゲル、シリカーアルミナ、アルミナ、磁化鉄、磁化合金などの無機材料、ポリエチレン、ポリプロピレン、ポリ塩化ビニル、ポリフッ化ビニリデン、ポリ酢酸ビニル、ポリメタクリレート、ポリスチレン、スチレンーブタジエン共重合体、ポリアクリルアミド、架橋ポリアクリルアミド、スチレンーメタクリレート共重合体、ポリグリシジルメタクリレート、アクロレインーエチレングリコールジメタクリレート共重合体など、架橋化アルブミン、コラーゲン、ゼラチン、デキストラン、アガロース、架橋アガロース、セルロース、微結晶セルロース、カルボキシメチルセルロース、セルロースアセ

テートなどの天然または変成セルロース、架橋デキストラン、ナイロンなどのポリアミド、ポリウレタン、ポリエポキシ樹脂などの有機高分子物質、さらにそれらを乳化重合して得られたもの、細胞、赤血球などで、必要に応じ、シランカップリング剤などで官能性基を導入してあるものが挙げられる。

さらに、ろ紙、ビーズ、試験容器の内壁、例えば試験管、タイタープレート、タイターウェル、ガラスセル、合成樹脂製セルなどの合成材料からなるセル、ガラス棒、合成材料からなる棒、末端を太くしたりあるいは細くしたりした棒、末端に丸い突起をつけたりあるいは偏平な突起をつけた棒、薄板状にした棒などの固体物質(物体)の表面などが挙げられる。

[0068]

これら担体へは、抗体を結合させることができ、好ましくは本発明で得られる 抗原に対し特異的に反応するモノクローナル抗体を結合させることができる。担 体とこれら抗原抗体反応に関与するものとの結合は、吸着などの物理的な手法、 あるいは縮合剤などを用いたり、活性化されたものなどを用いたりする化学的な 方法、さらには相互の化学的な結合反応を利用した手法などにより行うことが出 来る。

標識としては、酵素、酵素基質、酵素インヒビター、補欠分子類、補酵素、酵素前駆体、アポ酵素、蛍光物質、色素物質、化学ルミネッセンス化合物、発光物質、発色物質、磁気物質、金属粒子、例えば金コロイドなど、放射性物質などを挙げることができる。酵素としては、脱水素酵素、還元酵素、酸化酵素などの酸化還元酵素、例えばアミノ基、カルボキシル基、メチル基、アシル基、リン酸基などを転移するのを触媒する転移酵素、例えばエステル結合、グリコシド結合、エーテル結合、ペプチド結合などを加水分解する加水分解酵素、リアーゼ、イソメラーゼ、リガーゼなどを挙げることができる。酵素は複数の酵素を複合的に用いて検知に利用することもできる。例えば酵素的サイクリングを利用することもできる。

[0069]

代表的な放射性物質の標識用同位体元素としては、[32p], [125I], [131I], [3H], [14 C], [35S] などが挙げられる。

代表的な酵素標識としては、西洋ワサビペルオキシダーゼなどのペルオキシダーゼ、大腸菌 β -D-ガラクトシダーゼなどのガラクトシダーゼ、マレエート・デヒドロゲナーゼ、グルコース-6-フォスフェート・デヒドロゲナーゼ、グルコースオキシダーゼ、グルコアミラーゼ、アセチルコリンエステラーゼ、カタラーゼ、ウシ小腸アルカリホスファターゼなどのアルカリフォスファターゼなどが挙げられる。

アルカリホスファターゼを用いた場合、4-メチルウンベリフェリルフォスフェートなどのウンベリフェロン誘導体、ニトロフェニルホスフェートなどのリン酸化フェノール誘導体、NADPを利用した酵素的サイクリング系、ルシフェリン誘導体、ジオキセタン誘導体などの基質を使用したりして、生ずる蛍光、発光などにより測定できる。ルシフェリン、ルシフェラーゼ系を利用したりすることもできる。カタラーゼを用いた場合、過酸化水素と反応して酸素を生成するので、その酸素を電極などで検知することもできる。電極としてはガラス電極、難溶性塩膜を用いるイオン電極、液膜型電極、高分子膜電極などであることもできる。

酵素標識は、ビオチン標識体と酵素標識アビジン(ストレプトアビジン)に置き換えることも可能である。標識は、複数の異なった種類の標識を使用することもできる。こうした場合、複数の測定を連続的に、あるいは非連続的に、そして同時にあるいは別々に行うことを可能にすることもできる。

[0070]

本発明においては、信号の形成に4-ヒドロキシフェニル酢酸、1,2-フェニレンジアミン、テトラメチルベンジジンなどと西洋ワサビ・ペルオキシダーゼ、ウンベリフェリルガラクトシド、ニトロフェニルガラクトシドなどと β -D-ガラクトシダーゼ、グルコース-6-リン酸・デヒドロゲナーゼなどの酵素試薬の組合わせも利用でき、ヒドロキノン、ヒドロキシベンゾキノン、ヒドロキシアントラキノンなどのキノール化合物、リポ酸、グルタチオンなどのチオール化合物、フェノール誘導体、フェロセン誘導体などを酵素などの働きで形成しうるものが使用できる。

蛍光物質あるいは化学ルミネッセンス化合物としては、フルオレセインイソチオシアネート、例えばローダミンBイソチオシアネート、テトラメチルローダミ

ンイソチオシアネートなどのローダミン誘導体、ダンシルクロリド、ダンシルフルオリド、フルオレスカミン、フィコビリプロテイン、アクリジニウム塩、ルミフェリン、ルシフェラーゼ、エクォリンなどのルミノール、イミダゾール、シュウ酸エステル、希土類キレート化合物、クマリン誘導体などが挙げられる。

標識するには、チオール基とマレイミド基の反応、ピリジルジスルフィド基とチオール基の反応、アミノ基とアルデヒド基の反応などを利用して行うことができ、公知の方法あるいは当該分野の当業者が容易になしうる方法、さらにはそれらを修飾した方法の中から適宜選択して適用できる。また上記免疫原性複合体作製に使用されることのできる縮合剤、担体との結合に使用されることのできる縮合剤などを用いることができる。

[0071]

縮合剤としては、例えばホルムアルデヒド、グルタルアルデヒド、ヘキサメチレンジイソシアネート、ヘキサメチレンジイソチオシアネート、N,N'-ポリメチレンビスヨードアセトアミド、N,N'-エチレンビスマレイミド、エチレングリコールビススクシニミジルスクシネート、ビスジアゾベンジジン、1-エチル-3-(3-ジメチルアミノプロピル)カルボジイミド、スクシンイミジル 3-(2-ピリジルジチオ)プロピオネート(SPDP)、N-スクシンイミジル 4-(N-マレイミドメチル)シクロヘキサン-1-カルボキシレート(SMCC)、N-スルホスクシンイミジル 4-(N-マレイミドメチル)シクロヘキサン-1-カルボキシレート、N-スクシンイミジル (4-ヨードアセチル)アミノベンゾエート、N-スクシンイミジル 4-(1-マレイミドフェニル)プチレート、N-(ε -マレイミドカプロイルオキシ)コハク酸イミド(EMCS)、イミノチオラン、S-アセチルメルカプトコハク酸無水物、メチル-3-(4'-ジチオピリジル)プロピオンイミデート、メチル-4-メルカプトプチリルイミデート、メチル-3-メルカプトプロピオンイミデート、N-スクシンイミジル-S-アセチルメルカプトアセテートなどが挙げられる。

[0072]

本発明の測定法によれば、測定すべき物質を酵素などで標識したモノクローナル抗体などの標識抗体試薬と、担体に結合された抗体とを順次反応させることができるし、同時に反応させることもできる。試薬を加える順序は選ばれた担体系

の型により異なる。感作されたプラスチックなどのビーズを用いた場合には、酵素などで標識したモノクローナル抗体などの標識抗体試薬を測定すべき物質を含む検体試料と共に最初適当な試験管中に一緒に入れ、その後該感作されたプラスチックなどのビーズを加えることにより測定を行うことができる。

本発明の定量法においては、免疫学的測定法が用いられるが、その際の固相担体としては、抗体などタンパク質を良く吸着するポリスチレン製、ポリカーボネイト製、ポリプロピレン製あるいはポリビニル製のボール、マイクロプレート、スティック、微粒子あるいは試験管などの種々の材料および形態を任意に選択し、使用することができる。

測定にあたっては至適pH、例えばpH約4~約9に保つように適当な緩衝液系中で行うことができる。特に適切な緩衝剤としては、例えばアセテート緩衝剤、クエン酸塩緩衝剤、フォスフェート緩衝剤、トリス緩衝剤、トリエタノールアミン緩衝剤、ボレート緩衝剤、グリシン緩衝剤、炭酸塩緩衝剤、Tris-HC1緩衝剤などが挙げられる。緩衝剤は互いに任意の割合で混合して用いることができる。抗原抗体反応は約0~約60℃の間の温度で行うことが好ましい。

酵素などで標識されたモノクローナル抗体などの抗体試薬及び担体に結合せしめられた抗体試薬、さらには測定すべき物質のインキュベーション処理は、平衡に達するまで行うことができるが、抗原抗体反応の平衡が達成されるよりもずっと早い時点で固相と液相とを分離して限定されたインキュベーション処理の後に反応を止めることができ、液相又は固相のいずれかにおける酵素などの標識の存在の程度を測ることができる。測定操作は、自動化された測定装置を用いて行うことが可能であり、ルミネセンス・ディテクター、ホト・ディテクターなどを使用して基質が酵素の作用で変換されて生ずる表示シグナルを検知して測定することもできる。

[0073]

抗原抗体反応においては、それぞれ用いられる試薬、測定すべき物質、さらに は酵素などの標識を安定化したり、抗原抗体反応自体を安定化するように適切な 手段を講ずることができる。さらに、非特異的な反応を除去し、阻害的に働く影 響を減らしたり、あるいは測定反応を活性化したりするため、タンパク質、安定 化剤、界面活性化剤、キレート化剤などをインキュベーション溶液中に加えることもできる。キレート化剤としては、エチレンジアミン四酢酸塩(EDTA)がより好ましい。

当該分野で普通に採用されていたりあるいは当業者に知られた非特異的結合反応を防ぐためのブロッキング処理を施してもよく、例えば、哺乳動物などの正常血清タンパク質、アルブミン、スキムミルク、乳発酵物質、コラーゲン、ゼラチンなどで処理することができる。非特異的結合反応を防ぐ目的である限り、それらの方法は特に限定されず用いることが出来る。

本発明の測定方法で測定される試料としては、あらゆる形態の溶液やコロイド溶液、非流体試料などが使用しうるが、好ましくは生物由来の試料、例えば胸腺、睾丸、腸、腎臓、脳、乳癌、卵巣癌、結腸・直腸癌、血液、血清、血漿、関節液、脳脊髄液、膵液、胆汁液、唾液、羊水、尿、その他の体液、細胞培養液、組織培養液、組織ホモジュネート、生検試料、組織、細胞などが挙げられる。

これら個々の免疫学的測定法を含めた各種の分析・定量法を本発明の測定方法に適用するにあたっては、特別の条件、操作等の設定は必要とされない。それぞれの方法における通常の条件、操作法に当業者の通常の技術的配慮を加えて、本発明の当該対象物質あるいはそれと実質的に同等な活性を有する物質に関連した測定系を構築すればよい。

[0074]

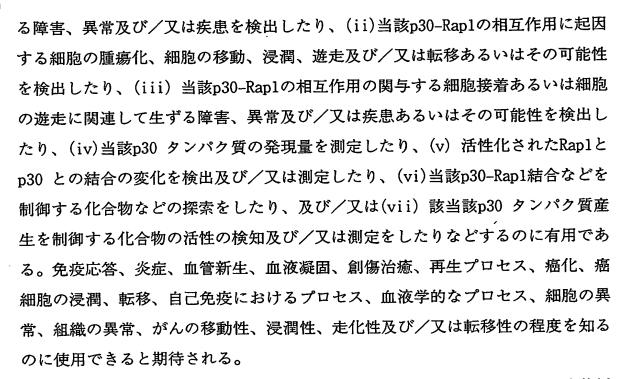
これらの一般的な技術手段の詳細については、絵説、成書などを参照することができる〔例えば、入江 寛編, 「ラジオイムノアッセイ」, 講談社, 昭和49年発行;入江 寛編, 「続ラジオイムノアッセイ」, 講談社, 昭和54年発行;石川栄治ら編, 「酵素免疫測定法」, 医学書院, 昭和53年発行;石川栄治ら編, 「酵素免疫測定法」 (第2版), 医学書院, 昭和57年発行;石川栄治ら編, 「酵素免疫測定法」 (第3版), 医学書院, 昭和62年発行;H. V. Vunakis et al. (ed.), "Methods in Enzymology", Vol. 70 (Immunochemical Techniques, Part A), Academic Press, New York (1980); J. J. Langone et al. (ed.), "Methods in Enzymology", Vol. 73 (Immunochemical Techniques, Part B), Academic Press, New York (1981); J. Langone et al. (ed.), "Methods in Enzymology",

Vol. 74 (Immunochemical Techniques, Part C), Academic Press, New York (1981); J. J. Langone et al. (ed.), "Methods in Enzymology", Vol. 84 (Imm unochemical Techniques, Part D: Selected Immunoassays), Academic Press, New York (1982); J. J. Langone et al. (ed.), "Methods in Enzymology", Vo 1. 92 (Immunochemical Techniques, Part E: Monoclonal Antibodies and Gene ral Immunoassay Methods), Academic Press, New York (1983); J. J. Langone et al. (ed.), "Methods in Enzymology", Vol. 121 (Immunochemical Techniq ues, Part I: Hybridoma Technology and Monoclonal Antibodies), Academic P ress, New York (1986); J. J. Langone et al. (ed.), "Methods in Enzymolog y", Vol. 178 (Antibodies, Antigens, and Molecular Mimicry), Academic Pre ss, New York (1989); M. Wilchek et al. (ed.), "Methods in Enzymology", V ol. 184 (Avidin-Biotin Technology), Academic Press, New York (1990); J. J. Langone et al. (ed.), "Methods in Enzymology", Vol. 203 (Molecular De sign and Modeling: Concepts and Applications, Part B: Anibodies and Anti gens, Nucleic Acids, Polysaccharides, and Drugs), Academic Press, New Yo rk (1991) などあるいはそこで引用された文献(それらの中にある記載はそれを 参照することにより本明細書の開示に含められる)〕。

[0075]

本発明の抗p30 抗体(抗ヒトp30 抗体、抗マウスp30 抗体など)、特にモノクローナル抗体を用いて、エピトープマッピングを行うこともでき、各エピトープを認識する抗体を用いれば当該タンパク質及びその関連ペプチド断片などの検知・測定を行うことができる。

当該タンパク質及びその関連ペプチド断片に対する抗体は、当該タンパク質による細胞接着、活性化型Raplとの結合、それに起因する様々な生理現象、生物活性の制御あるいは促進または抑制などの現象の検出及び/又は測定、さらには当該p30 タンパク質などの過剰あるいは減少により生ずる各種の生理活性物質あるいは生理現象又は生物現象の検出及び/又は測定、また、当該p30-Rapl相互作用を制御する因子や機構の研究・開発などに有用である。該抗体、特にモノクローナル抗体は、(i) 当該p30-Raplの相互作用に起因する組織あるいは細胞が関連す



本発明に従えば、当該p30-Rap1間の結合による様々な生理活性あるいは生物活性による現象・作用の促進活性あるいは抑制・阻害活性を検出及び/又は測定し、組織の疾患予防・治療剤、抗炎症剤、抗がん剤、がん転移阻害剤、動脈硬化症治療剤、関節破壊治療剤、抗アレルギー剤及び/又は免疫抑制剤の効果判定モニターとして使用することが可能となる。

また、本発明では、当該タンパク質による組織・細胞あるいはタンパク質の異常化現象の検出及び/又は測定方法やそのための試薬が提供できる。

[0076]

本発明の活性成分〔例えば、(a) 当該p30 関連ポリペプチド、その一部のペプチドまたはそれらの塩、変異p30 ペプチドやそれに関連するペプチド等、(b) 該当該p30 やRaplタンパク質あるいは当該ポリペプチドをコードするDNA などの核酸等、(c) 本発明の抗体、その一部断片(モノクローナル抗体を包含する)またはその誘導体、(d) 当該p30 とRaplとの間の相互作用、例えば結合など、を制御する化合物(当該結合を促進したりあるいは抑制・阻害するなどの現象、あるいは組織あるいはタンパク質の変質・過剰生産あるいは分解現象といった生物学的活性を促進あるいは抑制及び/又は阻害する化合物)またはその塩、当該p30 タンパク質産生を制御する化合物またはその塩、(e) 本発明で課題とするDNA など

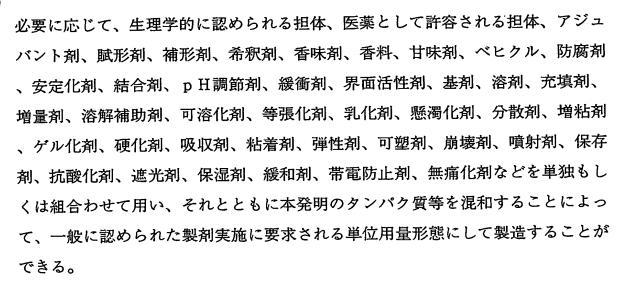
の核酸に対するアンチセンス・オリゴヌクレオチドなど、(f) 本発明を使用して 見出された活性物質など]を医薬として用いる場合、例えば当該p30 とRap1との 間の結合阻害剤またはそれらの塩等は、通常単独或いは薬理的に許容される各種 製剤補助剤と混合して、医薬組成物又は医薬調製物などとして投与することがで きる。好ましくは、経口投与、局所投与、または非経口投与等の使用に適した製 剤調製物の形態で投与され、目的に応じていずれの投与形態(吸入法、あるいは 直腸投与も包含される)によってもよい。

また、本発明の活性成分は、各種医薬、例えば抗腫瘍剤(抗がん剤)、腫瘍移 転阻害剤、血栓形成阻害剤、関節破壊治療剤、鎮痛剤、消炎剤及び/又は免疫抑 制剤と配合して使用することもでき、それらは、有利な働きを持つものであれば 制限なく使用でき、例えば当該分野で知られたものの中から選択することができ る。

[0077]

そして、非経口的な投与形態としては、局所、経皮、静脈内、筋肉内、皮下、皮内もしくは腹腔内投与を包含し得るが、患部への直接投与も可能であり、またある場合には好適でもある。好ましくはヒトを含む哺乳動物に経口的に、あるいは非経口的(例、細胞内、組織内、静脈内、筋肉内、皮下、皮内、腹腔内、胸腔内、脊髄腔内、点滴法、注腸、経直腸、点耳、点眼や点鼻、歯、皮膚や粘膜への塗布など)に投与することができる。具体的な製剤調製物の形態としては、溶液製剤、分散製剤、半固形製剤、粉粒体製剤、成型製剤、浸出製剤などが挙げられ、例えば、錠剤、被覆錠剤、糖衣を施した剤、丸剤、トローチ剤、硬カプセル剤、軟カプセル剤、マイクロカプセル剤、埋込剤、粉末剤、散剤、顆粒剤、細粒剤、注射剤、液剤、エリキシル剤、エマルジョン剤、灌注剤、シロップ剤、水剤、乳剤、懸濁剤、リニメント剤、ローション剤、エアゾール剤、スプレー剤、吸入剤、噴霧剤、軟膏製剤、硬膏製剤、貼付剤、パスタ剤、パップ剤、クリーム剤、油剤、坐剤(例えば、直腸坐剤)、チンキ剤、皮膚用水剤、点眼剤、点鼻剤、点耳剤、塗布剤、輸液剤、注射用液剤などのための粉末剤、凍結乾燥製剤、ゲル調製品等が挙げられる。

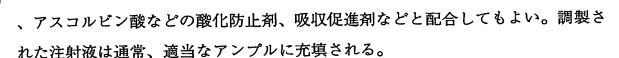
医薬用の組成物は通常の方法に従って製剤化することができる。例えば、適宜



非経口的使用に適した製剤としては、活性成分と、水もしくはそれ以外の薬学的に許容し得る媒体との無菌性溶液、または懸濁液剤など、例えば注射剤等が挙げられる。一般的には、水、食塩水、デキストロース水溶液、その他関連した糖の溶液、エタノール、プロピレングリコール、ポリエチレングリコールなどのグリコール類が好ましい注射剤用液体担体として挙げられる。注射剤を調製する際は、蒸留水、リンゲル液、生理食塩液のような担体、適当な分散化剤または湿化剤及び懸濁化剤などを使用して当該分野で知られた方法で、溶液、懸濁液、エマルジョンのごとき注射しうる形に調製する。

[0078]

注射用の水性液としては、例えば生理食塩液、ブドウ糖やその他の補助薬(例えば、D-ソルビトール、D-マンニトール、塩化ナトリウムなど)を含む等張液などが挙げられ、薬理的に許容される適当な溶解補助剤、たとえばアルコール(たとえばエタノールなど)、ポリアルコール(たとえばプロピレングリコール、ポリエチレングリコールなど)、非イオン性界面活性剤(たとえばポリソルベート80 TM, HCO-50など)などと併用してもよい。油性液としてはゴマ油、大豆油などが挙げられ、溶解補助剤として安息香酸ベンジル、ベンジルアルコールなどと併用してもよい。また、緩衝剤(例えば、リン酸塩緩衝液、酢酸ナトリウム緩衝液など)又は浸透圧調節のための試薬、無痛化剤(例えば、塩化ベンザルコニウム、塩酸プロカインなど)、安定剤(例えば、ヒト血清アルブミン、ポリエチレングリコールなど)、保存剤(例えば、ベンジルアルコール、フェノールなど)



[0079]

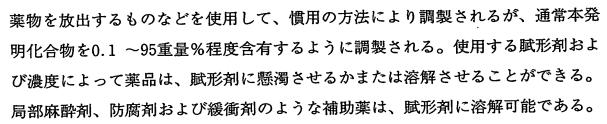
非経口投与には、界面活性剤及びその他の薬学的に許容される助剤を加えるか、あるいは加えずに、水、エタノール又は油のような無菌の薬学的に許容される液体中の溶液あるいは懸濁液の形態に製剤化される。製剤に使用される油性ベヒクルあるいは溶剤としては、天然あるいは合成あるいは半合成のモノあるいはジあるいはトリグリセリド類、天然、半合成あるいは合成の油脂類あるいは脂肪酸類が挙げられ、例えばピーナッツ油、トウモロコシ油、大豆油、ゴマ油などの植物油が挙げられる。例えば、この注射剤は、通常本発明化合物を0.1~10重量%程度含有するように調製されることができる。

局所的、例えば口腔、又は直腸的使用に適した製剤としては、例えば洗口剤、 歯磨き剤、口腔噴霧剤、吸入剤、軟膏剤、歯科充填剤、歯科コーティング剤、歯 科ペースト剤、坐剤等が挙げられる。洗口剤、その他歯科用剤としては、薬理的 に許容される担体を用いて慣用の方法により調製される。口腔噴霧剤、吸入剤と しては、本発明化合物自体又は薬理的に許容される不活性担体とともにエアゾー ル又はネブライザー用の溶液に溶解させるかあるいは、吸入用微粉末として歯な どへ投与できる。軟膏剤は、通常使用される基剤、例えば、軟膏基剤(白色ワセ リン、パラフィン、オリーブ油、マクロゴール400、マクロゴール軟膏など)等 を添加し、慣用の方法により調製される。

[0080]

歯、皮膚への局所塗布用の薬品は、適切に殺菌した水または非水賦形剤の溶液 または懸濁液に調剤することができる。添加剤としては、例えば亜硫酸水素ナト リウムまたはエデト酸二ナトリウムのような緩衝剤;酢酸または硝酸フェニル水 銀、塩化ベンザルコニウムまたはクロロヘキシジンのような殺菌および抗真菌剤 を含む防腐剤およびヒプロメルローズのような濃厚剤が挙げられる。

坐剤は、当該分野において周知の担体、好ましくは非刺激性の適当な補形剤、 例えばポリエチレングリコール類、ラノリン、カカオ脂、脂肪酸トリグリセライ ド等の、好ましくは常温では固体であるが腸管の温度では液体で直腸内で融解し



経口的使用に適した製剤としては、例えば錠剤、丸剤、カプセル剤、粉末剤、 顆粒剤、トローチのような固形組成物や、液剤、シロップ剤、懸濁剤のような液 状組成物等が挙げられる。製剤調製する際は、当該分野で知られた製剤補助剤な どを用いる。錠剤及び丸剤はさらにエンテリックコーティングされて製造される こともできる。調剤単位形態がカプセルである場合には、前記タイプの材料にさ らに油脂のような液状担体を含有することができる。

[0081]

また、活性成分がタンパク質やポリペプチドである場合、ポリエチレングリコール (PEG)は、哺乳動物中で極めて毒性が低いことから、それを結合させることは特に有用である。また、PEG を結合せしめると、異種性化合物の免疫原性及び抗原性を効果的に減少せしめることができる場合がある。該化合物は、マイクロカプセル装置の中に入れて与えてもよい。PEG のようなポリマーは、アミノ末端のアミノ酸の α -アミノ基、リジン側鎖の ϵ -アミノ基、アスパラギン酸又はグルタミン酸側鎖のカルボキシル基、カルボキシ末端のアミノ酸の α -カルボキシル基、又はある種のアスパラギン、セリン又はトレオニン残基に付着したグリコシル鎖の活性化された誘導体に、簡便に付着させることができる。

タンパク質との直接的な反応に適した多くの活性化された形態のPEG が知られている。タンパク質のアミノ基と反応させるのに有用なPEG 試薬としては、カルボン酸、カルボネート誘導体の活性エステル、特に、脱離基がN-ヒドロキシスクシンイミド、p-ニトロフェノール、イミダゾール、又は1-ヒドロキシ-2-ニトロベンゼン-4-スルフォネートであるものが挙げられる。同様に、アミノヒドラジン又はヒドラジド基を含有するPEG 試薬は、タンパク質中の過ヨウ素酸酸化によって生成したアルデヒドとの反応に有用である。

[0082]

さらに、本発明のDNA などの核酸を上記したような治療及び/又は予防剤とし

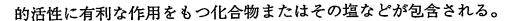
て用いる場合、該核酸はそれを単独で用いることもできるし、あるいは上記したような遺伝子組換え技術で使用される適当なベクター、例えばレトロウイルス由来ベクターなどウイルス由来のベクターなどに結合させるなどして用いることができる。本発明のDNA などの核酸は通常の知られた方法で投与でき、そのままで、あるいは、例えば細胞内への摂取が促進されるように、適当な補助剤あるいは生理的に許容される担体などと共に、製剤化されて用いることができ、上記したような、医薬組成物又は医薬調製物などとして投与することができる。また遺伝子治療として知られた方法を適用することもできる。

本発明の活性成分は、その投与量を広範囲にわたって選択して投与できるが、その投与量及び投与回数などは、処置患者の性別、年齢、体重、一般的健康状態、食事、投与時間、投与方法、排泄速度、薬物の組み合わせ、患者のその時に治療を行なっている病状の程度に応じ、それらあるいはその他の要因を考慮して決められる。

[0083]

医薬品製造にあたっては、その添加剤等や調製法などは、例えば日本薬局方解 説書編集委員会編、第十四改正 日本薬局方解説書、平成13年6月27日発行、株 式会社廣川書店;一番ヶ瀬 尚 他編 医薬品の開発12巻(製剤素剤 [I])、 平成2年10月15日発行、株式会社廣川書店;同、医薬品の開発12巻(製剤素材 [II]) 平成2年10月28日発行、株式会社廣川書店などの記載を参考にしてそれら のうちから必要に応じて適宜選択して適用することができる。

本発明の活性成分は、当該p30 とRap1との間の相互作用活性(例えば、結合活性などの生物活性など)を制御(促進あるいは抑制・阻害)するといった生物学的活性をもつものであれば特に限定されないが、好ましくは有利な作用を持つものが挙げられる。本発明の活性成分は、例えば、(a) 当該改変p30 タンパク質、その変異体ポリペプチド、その一部のペプチドまたはそれらの塩等、(b) 該当該タンパク質をコードするDNA、当該タンパク質変異体ポリペプチドをコードするDNA などの核酸等、(c) 本発明の抗体、その一部断片(モノクローナル抗体を包含する)またはその誘導体、(d) 当該p30 とRap1との間の相互作用に起因する生体成分との間の相互作用を制御(促進あるいは抑制・阻害)するといった生物学



[0084]

本発明の活性成分は、当該p30 とRap1との間の相互作用に起因する各種組織あるいは細胞における変化を制御(促進あるいは抑制・阻害)するのに有用と期待される。また、該活性成分は、当該p30 あるいは活性化型Rap1の活性発現の制御、さらにはp30-Rap1結合の制御(促進あるいは抑制・阻害)に有用であり、当該相互作用に起因する障害、異常及び/又は疾患の予防あるいは治療に有用である。また、当該p30-Rap1結合が関与する腫瘍細胞などの、例えば移動、浸潤、遊走及び/又は転移の制御、例えば抑制に有用であると期待される。

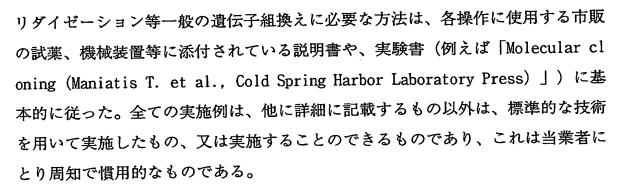
本発明の活性成分は、例えばp30-Rap1結合阻害剤は、炎症疾患、自己免疫疾患、臓器移植時の拒絶反応の抑制、癌などを処置するための薬剤として有用であり、例えば胃潰瘍、十二指腸潰瘍、急性膵炎、気管支炎、ARDS(急性呼吸窮迫症候群)、COPD(慢性閉塞性肺疾患)、敗血症性ショック、MOF(多臓器不全)、SIRS(全身性炎症反応症候群)、全身性エリテマトーデス、混合型結合組織病、慢性関節リウマチ、シェーグレン症候群、リウマチ熱、グッドパスチャー症候群、バセドウ病、橋本病、アジソン病、自己免疫性溶血性貧血、特発性血小板減少性紫斑病、重症筋無力症、潰瘍性大腸炎、クローン病、交換性眼炎、多発性硬化症、乾癬、アレルギー性鼻炎、喘息などを処置するため、臓器移植時の拒絶反応の抑制のため移植前処理、移植後投与のため、さらには発癌抑制、転移抑制などのために使用できると期待される。

[0085]

【実施例】

以下に実施例を掲げ、本発明を具体的に説明するが、この実施例は単に本発明の説明のため、その具体的な態様の参考のために提供されているものである。これらの例示は本発明の特定の具体的な態様を説明するためのものであるが、本願で開示する発明の範囲を限定したり、あるいは制限することを表すものではない。本発明では、本明細書の思想に基づく様々な実施形態が可能であることは理解されるべきである。

なお、DNA の切断、連結、大腸菌の形質転換、遺伝子の塩基配列決定、ハイブ



[0086]

実施例1

(Rap1会合分子p30の単離)

Rap1に会合する分子を同定するため、Rap1の活性化型変異体Rap1V12をbaitに酵母Two-hybrid法によってヒト白血球cDNAライブラリをスクリーニングした。その結果、Ras/Rap結合ドメイン(RBD)をもつ分子量 3 万の蛋白質をコードする分子を単離し、p30と命名した(図 1)。データベースの検索によりp30はNorelとRBDドメインを含んでC末端側までアミノ酸が一致していた(図 1)。ヒトゲノムデータベースの解析から、p30はNorelのalternative splicing productであることがわかった。RT-PCR法によりマウスp30cDNAも単離した。

p30がRap1に結合するかどうか検討した。そのためRap1のN-末端側を GSH (glu tathione-S-transferase)と融合させた蛋白質(GST-Rap1) を大腸菌で産生させ、グルタチオン結合カラムを用いて精製した。またp30cDNAのN-末端側にMycエピトープを付加したMyc-p30遺伝子をCOS細胞にトランスフェクションしてp30を大量に発現している可溶化物を作成した。Rap1はGTPと結合すると活性化型になり、GDPと結合すると不活化型になるので、GST-Rap1をGTPgS、GDPbSとそれぞれ結合させ、活性化型と不活化型を用意し、Myc-p30を含むCOS細胞可溶化物と混合した。その後4℃で2時間転倒混和後、グルタチオン結合ビーズを加えてGST-Rap1を回収した。Rap1に結合したmyc-p30の検出は、一次抗体に抗MycマウスIgG2a 抗体(Cell Signaling)を用い、二次抗体にHRP 標識の抗マウスIgG (Sigma)を用いて、ECL 化学発光法で化学発光用フィルム(Amersham)を感光させて検出した(図2)。その結果、p30は活性化型Rap1特異的に結合することが明らかになった。活性化型Rap1に結合する性質から、p30はRap1の活性化に伴って機能する分子である



[0087]

実施例2

(RT-PCR法によるp30 の組織発現分布)

p30の各組織での発現をみるため、RT-PCR法によってp30mRNAの発現を調べた。また類似分子Norelの発現も比較検討した。脳、心臓、肺、肝臓、腎臓、脾臓からRNAを抽出し、cDNAを合成後、PCR法によってp30 (P)とNorel (N) cDNAを検出した(図3A)。mRNA量のコントロールとしてグルコース3リン酸脱水素酵素(G3PDH)を用いた。その結果、p30は脾臓と肺で強く発現がみられた。それに対してNorelは脳で主に発現していた。さらに種々の血液、免疫細胞株等での発現を同様の手法で調べたところ、p30は骨髄系(HL60, U937)、Tリンパ球(Jurkat, Molt4)、Bリンパ球系(BaF3, A20, Nalm6)の細胞株に発現し、メラノーマ細胞(B16)では発現していなかった。それに対して、Norelはこれらの細胞で発現はみられず、メラノーマ細胞(B16)で発現が確認された。また未分化骨髄系細胞HL60はレチノイン酸処理によって好中球に分化するが、RT-PCR法により、p30mRNAの発現が増強した(HL60RA)ことが確認された。

[0088]

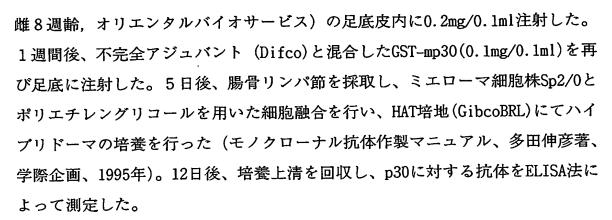
実施例3

(p30に対するモノクローナル抗体の作成)

p30蛋白質の発現を調べるためモノクローナル抗体の作成を行った。

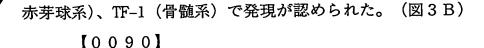
マウスp30cDNAをpGEXベクター(Amercham Pharmacia)にsubcloningし、大腸菌(BL21)導入後、mp30のN末端側にGSTを融合させたGST-mp30を産生させた。導入したBL21をLB培地400ml、30℃で増殖させ、OD600 0.5に達した時点でIPTG(0.2mM, Amersham Pharmacia)を加え、さらに4時間培養した。BL21を6000回転で沈殿させ、PBSで一回洗浄後、PBS 5mlで懸濁後、超音波破砕装置(トミー精工、UD-200)で出力6、15秒間4回の条件で破砕する。9000回転で遠心後、上清をグルタチオンカラム(Amersham Pharmacia)に結合させ、100mlのPBSで洗浄後、グルタチオンカラム(Amersham Pharmacia)に結合させ、100mlのPBSで洗浄後、グルタチオン (5mM)で溶出し、PBSに対して透析し精製抗原とした。

精製GST-humanp30と完全アジュバント (Difco)を混合し、ラット (WKY/NCrj、



[0089]

ELISAに用いる抗原としてMBP(maltose-binding protein)と融合したMBP-hp30 を大腸菌で産生させ精製したものを使用した。MBP-hp30は、human p30 cDNAをpM ALベクター (New England Biolabs) にsubcloningし、マルトース結合蛋白質と の融合蛋白質を作製した (pML Protein Fusion and Purificiation System, New England Biolabs)。MBP-hp30 (0.2mg/0.2ml/well)を96穴プレートに固相化し 、サンドイッチ法にて培養上清中の抗体を検出した(モノクローナル抗体作製マ ニュアル、多田伸彦著、学際企画、1995年)。陽性であった上清についてhuman p30 cDNAをトランスフェクトしたCOS細胞を用いたウエスタンブロット法、及び 免疫染色によって検定した。これらのアッセイで陽性であった6個のハイブリド ーマについて限界希釈し、クローン化した。エピトープマッピングするため、p3 0のN末端欠失 (RBDドメイン以降を含む)、C末端欠失 (N末端とRBDドメインを含 む)、RBDドメイン欠失(N末端とC末端のみ含む)変異体をCOS細胞に発現させ、 ウエスタン法にて検定したところ、N末端を認識するもの4つ(B1.2, E3.7, E11. 2. G7.3) と、C末端を認識するもの2つ (B4.1, H10.5) であった。C末端を認識 する抗体はNorelにも反応したが、N末端を認識する抗体4つすべてNorelに反応 せず、p30特異的抗体であることがわかった。血液、免疫系細胞株、及び、リン パ節から精製したTリンパ球、Bリンパ球に対する、抗p30特異抗体E11.2を用 いたウエスタンブロットの結果を示す(図3B)。HL60をレチノイン酸で処理し て好中球に分化させた細胞(HL60 RA)、vitaminD3 (1mM)とTPA (10 ng/ml)で刺激 してマクロファージに分化させた細胞(HL60 D3+T)ではHL60と比較してp30の発現 が増加していた。Nalm6 (Bリンパ球系)、Molt4、Jurkat (Tリンパ球系)、K562(



実施例4

(細胞遊走に与えるp30の効果)

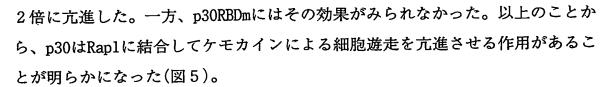
(1) 野生型のp30とRap1とを共に発現させた場合の細胞遊走

p30が活性化型Rap1 (Rap1V12) やケモカインによる細胞遊走にどのような影響をあたえるか調べるため、ヒトLFA-1を発現させたproB細胞株BAFにp30, Rap1V12, Rap1V12とp30の両方を発現させたBAF細胞を作成し、ICAM-1上での細胞遊走を測定した。用いたICAM-1としてヒトICAM-1細胞外領域をヒト免疫グロブリンFc領域と融合させた蛋白質(hICAM-1-Fc)を用いた。細胞遊走はBioptechs社の△T Culture Dishシステム(△T Culture Dish system, Biotechs, Inc)を用いた。径6cmの温度制御プレート上に ICAM-1(0.1mg/ml) を固相化し作成したBAF細胞を加え、20分間37℃でビデオ撮影した。それぞれの実験で移動距離を細胞20個について測定し、平均速度を計算した。その結果、Rap1V12はICAM-1上での細胞移動速度を増加させ、p30はさらにその効果を増強させた(図4)。

[0091]

(2) p30のRBDドメインの変異体をRap1とを共に発現させた場合の細胞遊走この系においてp30の増強効果がRap1と結合することによって起こるのかどうか調べるため、p30のRBDドメイン変異体(p30RBDm)を作成した。p30RBDmはRBDドメインで保存されいる7つのアミノ酸、すなわち123番リジン、124番アルギニン、135番リジン、154番リジン、155番リジン、160番アスパラギン酸、161番アスパラギンをアラニンに置換した変異体である。このp30RBDmは野生型同様に発現するが、野生型と異なりGTP・Rap1に結合できない。Rap1V12とp30RBDmをBAF細胞に発現させ、ICAM-1上での移動速度を測定したところ、増強効果はみられなかった。従って、p30のRap1V12による細胞移動を促進する効果はRap1と結合することが必要であることがわかった。

次にケモカインによる細胞遊走への効果を検定した。ヒトLFA-1を発現させたBAF細胞にp30とp30RBDmを導入し、ICAM-1上での細胞移動をSDF-1(CXCL12)(20nM)存在下に上記の方法で測定した。その結果、p30はSDF-1刺激による細胞遊走を約



[0092]

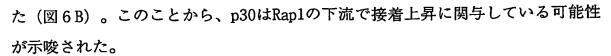
実施例5

(p30によるLFA-1接着制御)

p30がRap1の下流エフェクター分子として、接着上昇作用に関与する可能性を探るため、p30を3A9T細胞へ過剰発現させ、3A9T細胞のLFA-1を介するICAM-1への接着活性への影響をadhesion assayにより検討した。すなわち、マウスICAM-1の細胞外領域をヒト免疫グロブリンFc領域に融合させ、2 量体にしたキメラ蛋白質を作成し、プレート上に固相化し、細胞のICAM-1への接着活性を測定した。細胞はBCECF-AM(Molecular Probe)で蛍光色素でラベルし、ICAM-1(0.1 mg/ml)を固相化したプレート上で、37℃で30分インキュベートした。Input細胞数、およびプレートを3 回以上洗った後に残った細胞数(接着した細胞数)を蛍光リーダー(Cytofluor 4000, Persepetive Biosystems)で測定し、input細胞に対する接着した細胞の割合をその細胞の接着活性とした。その結果、3A9T細胞でのp30の発現量に応じて、1FA-1のICAM-1に対する接着活性が上昇することがわかった(図 6A)。

[0093]

またp30がRap1の下流で、接着に関与しているとすれば、p30への結合活性を失ったRap1のmutantでは、接着の上昇は認められないはずである。Rap1のeffector領域と呼ばれるアミノ酸配列が、p30を始めとする、Rap1の下流effector分子が結合する領域であることが、判明している。そこで活性型Rap1V12のこの領域にpoint mutationを導入した。Rap1の35番スレオニンをグルタミン酸(T35E)、37番グルタミン酸をグリシン(E37G)、38番アスパラギン酸をグルタミン酸(D38E)、40番チロシンをシステイン(Y40C)に置換した変異体を作製した。Rap1V12との会合からE37Gはp30への結合活性を残しているが、T35E、D38E、Y40Cはp30に結合できないことがわかった。そこでこれらの変異体を3A9T細胞へ導入した。その結果、p30に結合活性を残すE37Gでのみ、LFA-1のICAM-1への接着の上昇が認められ



[0094]

TCR刺激によって誘導されるLFA-1/ICAM-1接着は、Rap1の活性化を介することが、Rap1の特異的阻害分子Spa-1を発現させると完全に抑制されることから、明かとなっている。従って、p30はRap1の下流で接着に関与するとしたら、TCRを介するLFA-1/ICAM-1接着を抑制すると予想される。そこで、p30の変異体を作成し、優勢抑制型に機能する変異体 (deltaNp30)を作製した。dletaNp30はp30のN末端から100 アミノ酸欠失させて作製した。3A9T細胞へ導入し、TCR刺激によるLFA-1/ICAM-1接着を検討した。その結果、図6Cに示すように、deltaNp30は発現量依存性に、TCR刺激によるLFA-1のICAM-1への接着を抑制することが判明した。

以上の結果より、p30はRap1の下流で、LFA-1/ICAM-1を介した細胞接着に重要な役割を果たしていることが、明かとなった。

[0095]

実施例 6

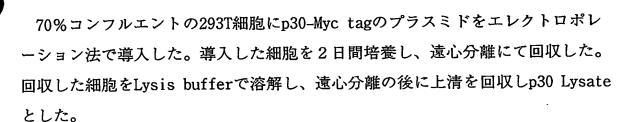
(Ra 1 とp30との結合に及ぼすN-(2-エチルスルホニルアミノ-5-トリフルオロメチル-3-ピリジル)シクロヘキサンカルボキサミド・一ナトリウム塩・一水和物(化合物 1)の影響)

(1) GST-Rapl ビーズの作成

GST-Rap1のフュージョンタンパクの産生用プラスミドを構築し、大腸菌に遺伝子導入した。プラスミドの組み込まれた大腸菌を培養し、0.2mM IPTG (イソプロピルチオガラクトピラノシド) にてタンパク産生誘導をかけて(30 $\mathbb C$ 、2 時間)大腸菌内にGST-Rap1タンパク質を産生させた。大腸菌を遠心分離にて回収しLysis buffer (100mM NaCl, 50mM Tris-HCl(pH7.5), 1% Triton X100, 2mM MgCl₂, 0.1 T IU/ml Aprotinin)で溶解し、ソニケーションにて大腸菌膜を破壊した。その溶液を遠心分離し得られた上清にGlutathione Sepharose 4Bビーズ(Amersham)を加え4 $\mathbb C$ で 1 時間反応させ、GST-Rap1ビーズを作成した。

[0096]

(2) p30可溶化物の調製



[0097]

(3) 結合阻害試験

GST-Raplビーズ25 μLをLoading buffer (25mM Tris-HC1 (pH7.5), 2mM EDTA, 2 .5mM MgCl₂, 1mM DTT)で洗浄し、2mM GTP γ s(sigma)を加えて37℃ 15分インキュベートしRaplを活性化した。ここに250 μLのp30 Lysateを加えて4℃で30秒間反応させた。この30秒の反応直前に終濃度1 μ MとなるようにN-(2-エチルスルホニルアミノ-5-トリフルオロメチル-3-ピリジル)シクロヘキサンカルボキサミド・ーナトリウム塩・一水和物(化合物 1)を加えた。反応後Lysis bufferで4回洗浄し、遠心で沈殿したビーズに25 μLの通常のサンプルバッファーを加えてSDS-PAGEのサンプルとした。このサンプルをSDS-PAGEにかけてウエスタンブロッティングを行った。P30 の検出は一次抗体に抗MycマウスIgG2a抗体(Cell Signaling)を用い、二次抗体にHRP標識の抗マウスIgG(Sigma)を用いて、ECL化学発光法で化学発光用フィルム(Amersham)を感光させて検出した。

化学発光用フィルムを感光させて得られたバンドを画像解析ソフト(win Roof 、三谷商事)を用いて定量化した。即ち、比較すべきp30 のバンドを二値化処理 により抽出し、輝度×面積のカテゴリーの体積を比較した。

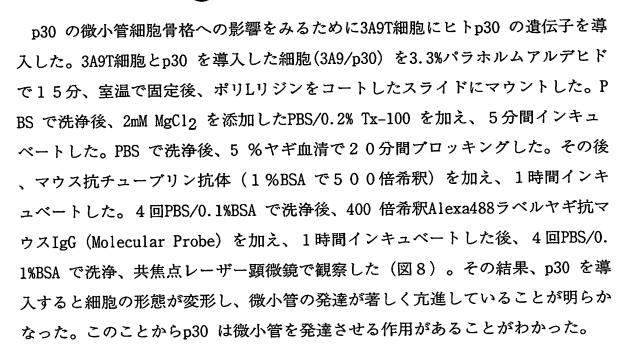
化合物 1 の1 μ M処理区において、この値は、無添加区に比し著しく低い値となった(図 7)。このことから化合物 1 はRap1と p 30との結合を阻害すると考えられる。 前記方法によれば、Rap1とp30 との結合を阻害する有用な化合物のスクリーニングを行なうことが可能と考えられる。

同様にして、例えば特開平6-263735号公報に開示の各種ジアミノトリフルオロメチルピリジン誘導体を使用してその活性をスクリーニングできる。

[0098]

実施例7

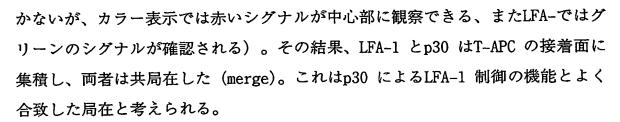
(1) p30による微小管の発達



[0099]

(2) T細胞と抗原提示細胞との接着におけるp30 とLFA-1 の局在

T 細胞と抗原提示細胞(APC) との接着形成はT 細胞の抗原認識を可能にする重 要な接着であるが、この接着にはLFA-1/ICAM-1を介する。そこでこの接着におけ るp30 とLFA-1 の局在を調べた。T 細胞としてHEL (hen egg lysozyme)特異的3A 9 T 細胞、APC としてCH27細胞を用いて検討した。CH27細胞 (1x105 /ml)をHEL 抗原 (100 µg)を加えて16時間培養した。その後、同数の3A9 T細胞とCH27細 胞 $(1x10^5 / ml)$ を混ぜ、37度で30分インキュベートした。3.3%パラホルムア ルデヒドで15分、室温で固定後、ポリLリジンをコートしたスライドにマウン トした。PBS で洗浄後、2mM MgCl₂ を添加したPBS/0.2% Tx-100 を加え、3分間 インキュベートした。PBS で洗浄後、5 %ヤギ血清で20分間ブロッキングした 。ラット抗p30 抗体($10 \,\mu\,\mathrm{g/ml}$)(E11.2)、を加え、1時間インキュベートした 。 4 回PBS/0.1%で洗浄後、Alexa-546結合ラット抗マウスIgG(1 %BSA で 5 0 0 倍希釈、Molecular Probe)を加え、1時間インキュベートした。ビオチン化マウ ス抗LFA-1 抗体(1 %BSA で 1 0 0 倍希釈 Pharmingen)。 4 回PBS/0.1%で洗浄 後、1%BSA で100倍希釈したFITC- ラベル抗ビオチン抗体(Jackson Labora tory)を加え、1時間インキュベートした。4回PBS/0.1%で洗浄後、共焦点レー ザー顕微鏡で観察した(図9:右下のp30の写真は白黒表示では黒くて判別がつ



[0100]

以下に本明細書で使用しているDNA塩基配列について説明及び開示する。

(1) myc-tag (細胞の中でタンパク質として作られ、myc に対する抗体でも検出できるようにするための配列で開始コドンを含む)

ATGGAACAGAAACTCATATCGGAGGAGGATCTA

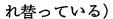
[0101]

(2) 野生型のp30 の塩基配列 (上記myc-tag をつける場合は、開始コドンATG と 入れ替える)

ATGACCGTGG ACAGCAGCAT GAGCAGTGGG TACTGCAGCC TGGACGAGGA ACTGGAAGAC
TGCTTCTTCA CTGCTAAGAC TACCTTTTC AGAAATGCGC AGAGCAAACA TCTTTCAAAG
AATGTCTGTA AACCTGTGGA GGAAACACAG CGCCCGCCCA CACTGCAGGA GATCAAGCAG
AAGATCGACA GCTACAACAC GCGAGAGAAG AACTGCCTGG GCATGAAACT GAGTGAAGAC
GGCACCTACA CGGGTTTCAT CAAAGTGCAT CTGAAACTCC GGCGGCCTGT GACGGTGCCT
GCTGGGATCC GGCCCCAGTC CATCTATGAT GCCATCAAGG AGGTGAACCT GGCGGCTACC
ACGGACAAGC GGACATCCTT CTACCTGCCC CTAGATGCCA TCAAGCAGCT GCACATCAGC
AGCACCACCA CCGTCAGTGA GGTCATCCAG GGGCTGCTCA AGAAGTTCAT GGTTGTGGAC
AAACTCTCCA TTGCTGACCG CCCCCTCTAC CTGCGCCTGC TTGCTGGGCC TGACACGGAG
GTCCTCAGCT TTGTGCTAAA GGAGAATGAA ACTGGAGAGG TAGAGTGGGA TGCCTTCTCC
ATCCCTGAAC TTCAGAACTT CCTAACAATC CTGGAAAAAAG AGGAGCAGGA CAAAATCCAA
CAAGTGCAAA AGAAGTATGA CAAGTTTAGG CAGAAACTGG AGGAGGCCTT AAGAGAATCC
CAGGGCAAAC CTGGGTAA

[0102]

(3) p30 の優勢抑制型 (N 末101 番目アラニンの前に開始コドン。ただし、図 6 C で使用されているdeltaNp30 には前記myc-tag がついており、開始コドンと入



ATGGCTGGGATCC GGCCCCAGTC CATCTATGAT GCCATCAAGG AGGTGAACCT GGCGGCTACC

ACGGACAAGC GGACATCCTT CTACCTGCCC CTAGATGCCA TCAAGCAGCT GCACATCAGC

AGCACCACCA CCGTCAGTGA GGTCATCCAG GGGCTGCTCA AGAAGTTCAT GGTTGTGGAC

AATCCCCAGA AGTTTGCACT TTTTAAGCGG ATACACAAGG ACGGACAAGT GCTCTTCCAG

AAACTCTCCA TTGCTGACCG CCCCCTCTAC CTGCGCCTGC TTGCTGGGCC TGACACGGAG

GTCCTCAGCT TTGTGCTAAA GGAGAATGAA ACTGGAGAGG TAGAGTGGGA TGCCTTCTCC

ATCCCTGAAC TTCAGAACTT CCTAACAATC CTGGAAAAAG AGGAGCAGGA CAAAATCCAA

CAAGTGCAAA AGAAGTATGA CAAGTTTAGG CAGAAACTGG AGGAGGCCTT AAGAGAATCC

CAGGGCAAAC CTGGGTAA

[0103]

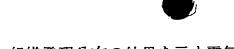
【発明の効果】

本発明は、p30-Rap1間の相互作用により細胞の活性化及び情報伝達制御がなされているとの知見を利用する技術を提供している。本技術を利用すれば、p30-Rap1間の結合を阻害する化合物などのp30-Rap1間の相互作用制御物質をスクリーニングしたり、それに利用される試薬なども開発でき、さらに同定された阻害剤などのp30-Rap1結合制御剤は医薬として期待でき、抗炎症薬、免疫抑制剤、移植免疫抑制剤、抗癌剤などとして利用できる。さらに、改変p30関連ペプチドや核酸、さらには抗p30抗体などは、例えば細胞内で優勢抑制型に機能するもの、p30-Rap1間結合阻害の働きをもつものなどその有用性が高い。本技術・知識を利用して生体機能解析のための試薬、アッセイ法なども開発可能である。

本発明は、前述の説明及び実施例に特に記載した以外も、実行できることは明らかである。上述の教示に鑑みて、本発明の多くの改変及び変形が可能であり、 従ってそれらも本件添付の請求の範囲の範囲内のものである。

【図面の簡単な説明】

- 【図1】 p30のアミノ酸配列及びその遺伝子構造を示す。同時にNorelのアミノ酸配列も示す。
- 【図2】 p30とRap1の会合についての解析結果を示す。ECL 化学発光法で 化学発光用フィルムを感光させた写真である。



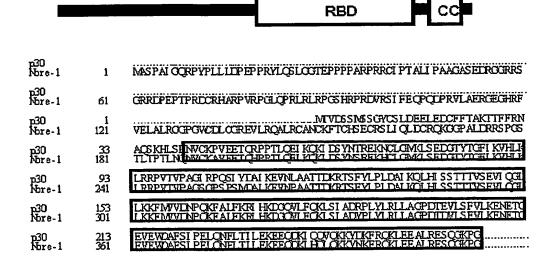
- 【図3】 (A) RT-PCR法によるp30 の組織発現分布の結果を示す電気泳動写真である。(B) 各種細胞につき抗p30 特異抗体を用いたウエスタンプロットの結果を示す電気泳動写真である。
- 【図4】 野生型のp30 あるいは p30のRBDドメインの変異体とRap1とを共 に発現させた場合の細胞遊走に及ぼす影響を調べた結果を示す。右側は、ウエス タンプロットの結果を示す電気泳動写真である。
 - 【図5】 ケモカインによる細胞遊走に与えるp30の効果を示す。
- 【図 6 】 (A) p30によるLFA-1接着制御効果を示す。(B) 変異体p30によるLFA-1接着制御効果を示す。p30に結合活性を残すE37Gでのみ、LFA-1のICAM-1への接着の上昇が認められた。(C) deltaNp30は発現量依存性に、TCR刺激によるLFA-1のICAM-1への接着を抑制する結果を示す。下の図は、deltaNp30の発現を示す電気泳動写真である。
- 【図7】 化合物1のRap1とp30 との結合に及ぼす作用について試験した結果をしめす。
- 【図8】 p30による微小管の発達の様子を共焦点レーザー顕微鏡で観察した結果を示す顕微鏡写真である。
- 【図9】 T細胞と抗原提示細胞との接着におけるp30 とLFA-1 の局在共焦点レーザー顕微鏡で観察した結果を示す顕微鏡写真である。



図面

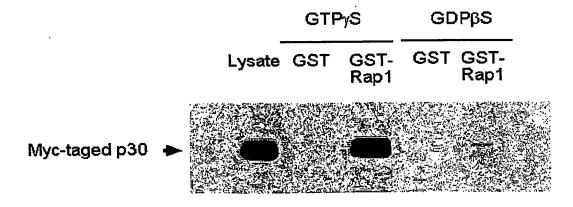
【図1】

Identification of Rap 1-binding protein, p30



【図2】

Association of p30 with Rap1 in GTP-dependent manner





【図3】

G3PDH

Expression of p30 in various mouse tissues $\,$ and cell lines

RT-PCR Spill polit (plate in the political pol

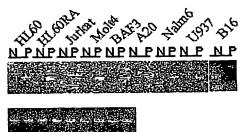


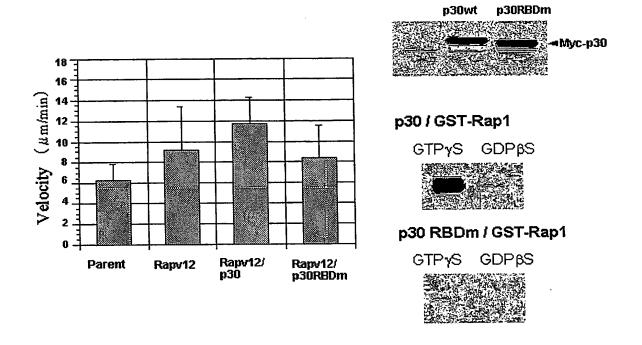
図3B





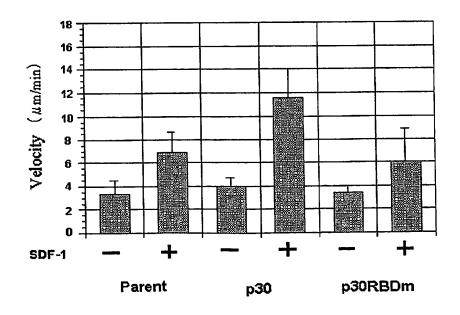
【図4】

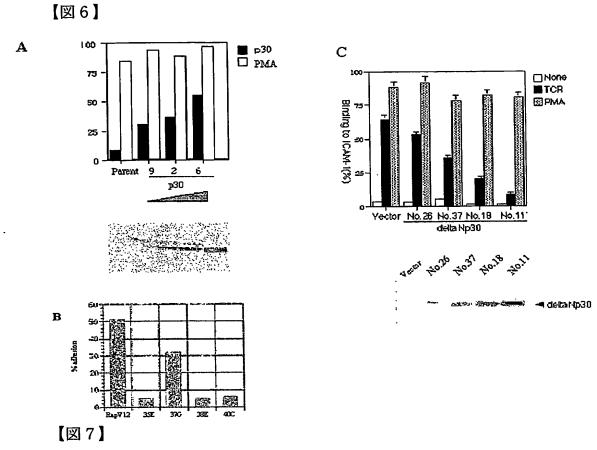
p30 mediates Rap1-dependent migration

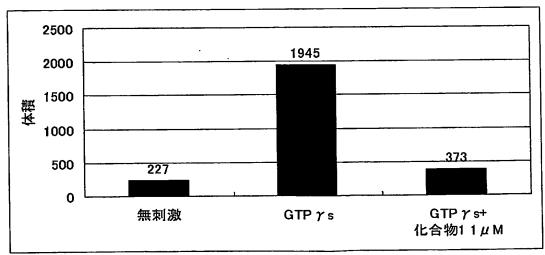


[🗵 5]

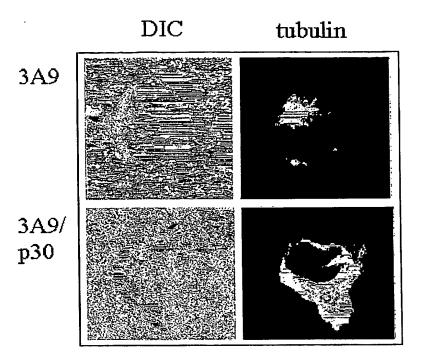
Overexpression of p30 enhances SDF-1-induced migration





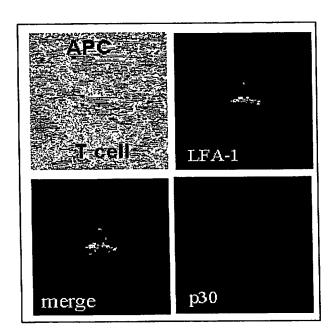


[図8]
Microtubule development by p30





Accumulation of LFA-1 and p30 at T-APC contact site





【書類名】

要約書

【要約】

【課題】 インテグリン接着制御分子としてのRap1の機能破綻は免疫病である炎症、アレルギー、自己免疫疾患、癌免疫、移植免疫等の病態と密接に関連していると考えられるが、Rap1によるインテグリン接着制御のメカニズムを解明することはこれらの免疫病の病態理解や治療法を開発することにつながる。

【解決手段】 Raplによるインテグリン接着性制御に関与する分子として、p30 が同定されてきているが、該p30はRaplと結合して、その機能を制御していることが見出された。この知見を利用することにより、p30とRaplとの結合阻害剤などが開発でき、炎症、アレルギー、自己免疫疾患、癌免疫、移植免疫等の治療薬の開発、さらには制御機構の解明が可能となる。

【選択図】 なし



認定・付加情報

特許出願の番号 特願2002-316892

受付番号 50201644568

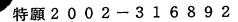
書類名 特許願

担当官 第五担当上席 0094

作成日 平成14年10月31日

<認定情報・付加情報>

【提出日】 平成14年10月30日



出願人履歴情報

識別番号

[000000354]

1. 変更年月日 [変更理由]

1993年 6月21日

住所

住所変更 大阪府大阪市西区江戸堀一丁目3番15号

氏 名 石原産業株式会社

(